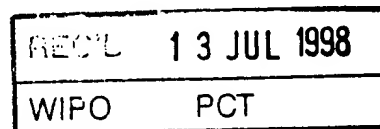


09/445 205
PCT/FR 98/01136



BREVET D'INVENTION

CERTIFICAT D'UTILITÉ - CERTIFICAT D'ADDITION

PRIORITY DOCUMENT

COPIE OFFICIELLE

Le Directeur général de l'Institut national de la propriété industrielle certifie que le document ci-annexé est la copie certifiée conforme d'une demande de titre de propriété industrielle déposée à l'Institut.

Fait à Paris, le **19 JUIN 1998**

Pour le Directeur général de l'Institut
national de la propriété industrielle
Le Chef du Département

A handwritten signature in black ink, appearing to read "M. Planché", is written over a horizontal line.

Martine PLANCHE

REQUÊTE EN DÉLIVRANCE

26 bis, rue de Saint Pétersbourg
75800 Paris Cedex 08
Téléphone : (1) 42.94.52.52 Télécopie : (1) 42.93.59.30

Confirmation d'un dépôt par télécopie ☐

Cet imprimé est à remplir à l'encre noire en lettres capitales

Réserve à l'INPI

DATE DE REMISE DES PIÈCES

N° D'ENREGISTREMENT NATIONAL

DÉPARTEMENT DE DÉPÔT

DATE DE DÉPÔT

05 JUN 1997
97 06977 -

5.6.97

1 NOM ET ADRESSE DU DEMANDEUR OU DU MANDATAIRE
À QUI LA CORRESPONDANCE DOIT ÊTRE ADRESSÉE

GROSSET-FOURNIER & DEMACHY SARL
103, rue La Fayette
F-75481 PARIS CEDEX 10

2 DEMANDE Nature du titre de propriété industrielle

☒ brevet d'invention

☐ demande divisionnaire

☐ certificat d'utilité

☐ transformation d'une demande
de brevet européen

☐ demande initiale

☒ brevet d'invention

n° du pouvoir permanent références du correspondant téléphone

IFB97AH CNR FLU 01 42 81 09 58

☐ certificat d'utilité n°

date

Établissement du rapport de recherche

☐ différé

☒ immédiat

Le demandeur, personne physique, requiert le paiement échelonné de la redevance

☐ oui

☐ non

Titre de l'invention (200 caractères maximum)

UTILISATION D'UNE PROTEINE FLUORESCENTE POUR LA DETECTION D'INTERACTIONS ENTRE UNE
PROTEINE CIBLE ET SON LIGAND".

3 DEMANDEUR (S)

n° SIREN

code APE-NAF

Nom et prénoms (souligner le nom patronymique) ou dénomination

CENTRE NATIONAL DE LA RECHERCHE SCIENTIFIQUE

Forme juridique

Nationalité (s) FRANCAISE

Adresse (s) complète (s)

1, rue Michel-Ange
F-75794 PARIS CEDEX 16

Pays

FRANCE

En cas d'insuffisance de place, poursuivre sur papier libre ☐

4 INVENTEUR (S) Les inventeurs sont les demandeurs

☐ oui

☒ non

Si la réponse est non, fournir une désignation séparée

5 RÉDUCTION DU TAUX DES REDEVANCES

☐ requise pour la 1ère fois

☐ requise antérieurement au dépôt ; joindre copie de la décision d'admission

6 DÉCLARATION DE PRIORITÉ OU REQUÊTE DU BÉNÉFICE DE LA DATE DE DÉPÔT D'UNE DEMANDE ANTÉRIEURE

pays d'origine

numéro

date de dépôt

nature de la demande

7 DIVISIONS antérieures à la présente demande n°

date

n°

date

8 SIGNATURE DU DEMANDEUR OU DU MANDATAIRE

(nom et qualité du signataire, n° d'inscription)

SIGNATURE DU PREPOSÉ À LA RÉCEPTION SIGNATURE APRES ENREGISTREMENT DE LA DEMANDE À L'INPI



26bis, rue de Saint-Petersbourg 75800 Paris Cédex 08 Tél. : (1) 42 94 52 52 - Télécopie : (1) 42 93 59 30

Division Administrative des Brevets

IFB97AH CNR FLU

DÉSIGNATION DE L'INVENTEUR

(si le demandeur n'est pas l'inventeur ou l'unique inventeur)

N° d'enregistrement national

97.06977

Titre de l'invention :

"UTILISATION D'UNE PROTEINE FLUORESCENTE POUR LA DETECTION D'INTERACTIONS ENTRE UNE PROTEINE CIBLE ET SON LIGAND".

Le (s) soussigné (s)

Catherine GROSSET-FOURNIER
GROSSET-FOURNIER & DEMACHY SARL
103, rue La Fayette
F-75481 PARIS CEDEX 10

désigne (nt) en tant qu'inventeur (s) (indiquer nom, prénoms, adresse et souligner le nom patronymique) :

1) GALZI Jean-Luc
37, rue St Aloise
F-67100 STRASBOURG
FRANCE

2) ALIX Philippe
11, rue de la Gare
F-14650 CARPIQUET
FRANCE

NOTA : A titre exceptionnel, le nom de l'inventeur peut être suivi de celui de la société à laquelle il appartient (société d'appartenance) lorsque celle-ci est différente de la société déposante ou titulaire.

Date et signature (s) du (des) demandeur (s) ou du mandataire

Paris, le 4 juillet 1997

[Signature]

UTILISATION D'UNE PROTEINE FLUORESCENTE POUR LA DETECTION D'INTERACTIONS ENTRE UNE PROTEINE CIBLE ET SON LIGAND.

5

L'invention concerne l'utilisation d'une protéine fluorescente pour la détection d'interactions entre une protéine cible et son ligand.

De nombreux médicaments et substances naturelles exercent leur action en interagissant avec des protéines régulatrices appelées récepteurs, impliquées dans de nombreuses fonctions physiologiques des organismes, et les altérations de leur fonctions sont la cause de nombreuses pathologies. L'accessibilité des récepteurs aux agents pharmacologiques endogènes ou exogènes, naturels ou synthétiques, depuis l'extérieur de la cellule conduit à les considérer comme des cibles de choix pour la recherche de molécules biologiquement actives, en particulier de molécules présentant des pouvoirs thérapeutiques potentiels.

Afin d'identifier de nouveaux outils pharmacologiques et produits médicamenteux, plusieurs tests de criblage de molécules biologiquement actives, ont été développés :

- le test SPA ou test de proximité par scintillation (scintillation proximity assay) (Udenfriend *et al.* Anal. Biochem. (1987) 161:494-500, brevet américain n° 4,568,649; brevet européen 0,154,734 et demande de brevet japonais n° 84//52452) ne parvient pas à s'affranchir de l'utilisation de molécules radioactives, et donc de toutes les nuisances associées à la manipulation, l'utilisation et le stockage de radioéléments;

- le test de mesure par transfert d'énergie de fluorescence utilisant le couple europium - allophycocyanine (Mathis. clin. Chem. (1993), 39:1953-1959) requiert l'utilisation d'allophycocyanine purifiée et nécessite son greffage sur une protéine cible elle aussi purifiée, ce qui n'est pas toujours possible surtout lorsque la protéine cible n'est pas abondante;

- les tests fonctionnels faisant intervenir la régulation de gènes rapporteurs codant pour des protéines luminescentes, ou pourvues d'une activité enzymatique dosée par colorimétrie, sont des mesures très indirectes de l'interaction entre un ligand et son récepteur, peuvent être source de faux-positifs, font intervenir des cascades d'amplification qui interfèrent avec la mesure quantitative des interactions entre le récepteur et ses ligands, et ne sont applicables que sur des système biologiques couplés à une transcription des gènes (Broach, J.R. & Thorner, J. 1996, Nature 384 supp. 14-16);

- un test de mesure par fluorescence permettant la détection de la liaison d'un messenger secondaire intracellulaire (le nucléotide cyclique AMPc) développé par greffage d'un site de liaison du messenger secondaire sur la protéine fluorescente verte (GFP) de méduse *Aequorea victoria* (Thastrup *et al.* WO96/23898). Ce test qui permet la détection de molécules biologiquement actives se limite aux analogues de messagers secondaires affectant des processus intracellulaires.

Le gène codant pour une protéine fluorescente issue de la méduse *Aequorea victoria*, la protéine fluorescente verte (green fluorescent protein ou GFP) (Prasher *et al.* 1992, *Gene* 111:229-233), a été récemment déchiffré. La GFP est une protéine monomérique. Elle acquiert ses propriétés de fluorescence par un mécanisme autocatalytique de formation du fluorophore. L'expression, endogène ou hétérologue, de la GFP ne requiert qu'un gène et ne nécessite l'addition d'aucun groupe prosthétique. La GFP a été exprimée de manière hétérologue dans des cellules et organismes aussi divers que les bactéries, les levures, les cellules eucaryotes animales et végétales. La structure de la GFP (Ormö *et al.* 1996, *Science* 273:1392-1395 ; Yang *et al.* 1996, *Nature Biotechnology*, 14:1246-1251) permet son greffage sur d'autres polypeptides, soit du côté amino-terminal soit du côté carboxy terminal sans préjudice ni vis-à-vis de son taux d'expression, ni vis-à-vis de la formation du fluorophore. La GFP a ainsi pu être couplée, par fusion de gènes, à des protéines solubles ou membranaires. Enfin, les codons contenus dans le gène naturel ont été remplacés par les codons préférés des organismes hôtes (EGFP [Cormack *et al.* 1996, *Gene* 173:33-38] par exemple, pour l'expression dans les cellules eucaryotes animales) et diverses mutations permettent de modifier ses spectres d'absorption et d'émission de lumière et rendent possible des détections multiples dans un système d'expression unique.

L'invention a pour but notamment la préparation de protéines cibles, notamment des récepteurs, rendu(e)s fluorescent(e)s par fusion avec une protéine fluorescente, d'une part, de leurs ligands marqués, d'autre part, et leur utilisation pour la détection d'interactions entre les récepteurs fluorescents et leurs ligands marqués et l'identification de nouvelles molécules biologiquement actives.

L'un des autres aspects de l'invention est un procédé simple à mettre en oeuvre, rapide, sensible, permettant d'effectuer des mesures quantitatives, à l'équilibre et en temps réel, d'interactions non covalentes entre une protéine cible et son ligand.

L'un des autres aspects de l'invention est de proposer un procédé généralisable à de nombreuses protéines cibles et à leurs ligands.

L'un des autres aspects de l'invention est de proposer un procédé ne nécessitant ni la purification de la protéine cible, ni celle du ligand.

5 L'un des aspects de l'invention est de proposer un procédé non polluant puisqu'il n'utilise pas de radioactivité, économique puisqu'il utilise la lumière visible (pas de quartz) sur les équipements disponibles et ne nécessitant aucune filtration.

L'un des autres aspects est de proposer un procédé automatisable.

10 L'invention a pour objet la construction de d'ADNc contenant une séquence codant pour

1) une protéine, notamment un récepteur, dans lequel un ou plusieurs acides aminés sont substitués, insérés ou délétés, fusionnée avec l'ADNc codant pour la GFP, ou l'un de ses mutants, dans lequel un ou plusieurs acides aminés sont substitués, insérés ou délétés afin de maintenir la phase de lecture et d'obtenir un polypeptide hybride.

20 L'invention a également pour objet des cellules contenant une séquence d'ADN codant pour une protéine, notamment un récepteur, dans lequel un ou plusieurs acides aminés sont substitués, insérés ou délétés, fusionnée avec l'ADNc codant pour la GFP, ou l'un de ses mutants, dans lequel un ou plusieurs acides aminés sont substitués, insérés ou délétés afin de maintenir la phase de lecture et capable d'exprimer la séquence d'ADN considérée.

25 L'invention a également pour objet la production de ligands pharmacologiquement actifs contenant un groupe chimique fluorescent lié par une réaction chimique dans lequel le groupe fluorescent est soit donneur d'énergie pour la GFP ou l'un de ses mutants, soit accepteur d'énergie de la GFP ou de l'un de ses mutants.

L'invention a également pour objet la culture de cellules contenant l'hybride protéine-GFP dans des conditions permettant

30 1) l'expression du polypeptide hybride,
2) la détection de fluorescence de la cellule.

35 L'invention a également pour objet l'incubation de cellules exprimant l'hybride protéine-GFP avec le ligand fluorescent, la mesure des changements de fluorescence soit d'émission du donneur, soit d'émission de l'accepteur, soit d'excitation de l'accepteur, révélant l'interaction protéine ligand, ainsi que l'addition d'une molécule suspectée biologiquement active avec le ligand fluorescent et la mesure des altérations du signal de transfert d'énergie par rapport à l'incubation des susdites cellules avec le ligand fluorescent.

L'invention a également pour objet la construction d'ADNc contenant une séquence codant pour

- 1) un polypeptide, notamment un ligand, dans lequel un ou plusieurs acides aminés sont substitués, insérés ou délétés, fusionné avec l'ADNc codant pour la GFP, notamment son mutant S65T ou S65C, dans lequel un ou plusieurs acides aminés sont substitués, insérés ou délétés afin de maintenir la phase de lecture et d'obtenir un polypeptide hybride.

L'invention a également pour objet des cellules contenant une séquence d'ADN codant pour un polypeptide, notamment un ligand, dans lequel un ou plusieurs acides aminés sont substitués, insérés ou délétés, fusionné avec l'ADNc codant pour la GFP, notamment son mutant S65T ou S65C, dans lequel un ou plusieurs acides aminés sont substitués, insérés ou délétés afin de maintenir la phase de lecture et capable d'exprimer la séquence d'ADN considérée.

L'invention a également pour objet la culture de cellules contenant l'hybride ligand-GFP dans des conditions permettant

- 1) l'expression du polypeptide hybride,
- 2) la détection de fluorescence de la cellule,
- 3) l'isolement de l'hybride ligand-GFP.

L'invention a également pour objet l'incubation de cellules exprimant l'hybride protéine-GFP, notamment un récepteur fusionné avec le mutant BFP (GFP Y145F Y66H) avec l'hybride ligand-GFP, notamment le mutant S65T ou S65C de la GFP et la mesure les changements de fluorescence soit d'émission du donneur (protéine-GFP), soit d'émission de l'accepteur (ligand-GFP), soit d'excitation de l'accepteur, révélant l'interaction protéine ligand et l'addition d'une molécule suspectée biologiquement active avec l'hybride ligand-GFP et la mesure des altérations du signal de transfert d'énergie par rapport à l'incubation des cellules exprimant l'hybride protéine-GFP et l'hybride ligand-GFP.

Ces différents aspects sont obtenus par l'utilisation d'une protéine fluorescente choisie parmi les protéines fluorescentes issues ou dérivées de protéines autofluorescentes de cnidaires, notamment choisie parmi :

- la protéine fluorescente verte (GFP), ou
- des variants dérivés de la GFP, par addition, délétion ou substitution d'un ou plusieurs acides aminés, sous réserve que ces variants conservent la propriété de fluorescence,
- ou des fragments de la GFP, ou de fragments des susdits variants, sous réserve que ces fragments conservent la propriété de fluorescence.

pour la détection et la quantification d'interactions non covalentes entre une protéine cible marquée par la GFP ou l'un des variants ci-dessus définis ou l'un des fragments ci-dessus définis et l'un de ses ligands marqué par un marqueur constitué :

- 5 - soit par une molécule susceptible d'absorber la lumière émise par la protéine fluorescente,
- soit par une substance fluorescente,

cette détection et quantification ayant lieu par transfert d'énergie de fluorescence:

- 10 . entre la GFP ou l'un des variants définis ci-dessus, ou l'un des fragments définis ci-dessus et la susdite substance fluorescente, la substance fluorescente étant telle que soit elle est excitable à la longueur d'onde d'émission de la GFP ou de l'un des susdits variants, ou de l'un des susdits fragments, soit elle émet à la
- 15 longueur d'excitation de la GFP, ou de l'un des susdits variants, ou de l'un des susdits fragments, ou

. entre la GFP ou l'un de ses variants définis ci-dessus, ou l'un des fragments définis ci-dessus, et la susdite molécule susceptible d'absorber la lumière émise par la protéine fluorescente.

20 L'invention consiste à détecter des interactions non covalentes entre une protéine et l'un de ses ligands, par transfert d'énergie de fluorescence, et à utiliser ce procédé dans le criblage de molécules biologiquement actives, notamment dans le domaine des récepteurs. La protéine est rendue fluorescente par fusion de son ADNc avec l'ADNc codant pour la GFP, le ligand est rendu

25 fluorescent soit par greffage chimique d'un groupe fluorescent, soit par fusion de son gène avec celui de la GFP. L'interaction entre la protéine et son ligand entraîne des modifications du spectre de fluorescence de la GFP et/ou du ligand, qui peuvent être enregistrés en temps réel ou à l'équilibre.

30 L'interaction non covalente entre une protéine cible et son ligand correspond à la formation d'un complexe entre la protéine cible et le ligand dans lequel la protéine cible et le ligand interagissent l'une avec l'autre, et sont retrouvés intacts après suppression de l'interaction

35 Une série de tests permettant de déterminer la nature non covalente, spécifique et saturable de l'interaction est notamment décrite dans les articles suivants : Levitski, A. 1980, in Cellular receptors for hormones and neurotransmitters, Eds Schulster, D. & Levitski, A., John Wiley & Sons Ltd.; Horovitz, H. and Levitski, A. 1987, Proc. Natl. Acad. Sci. 84:6654-6658;

Receptor Biochemistry and Methodology, volume 3, Ventre, J.C. & Harrison, L.C. Eds, Alan R. Liss, INC, New York, 1987.

Dans le contexte présent, les termes suivants sont définis ainsi :

- protéine autofluorescente : protéine synthétique ou naturelle dans laquelle le chromophore se forme par une réaction autocatalytique entre des acides aminés de la protéine sans nécessiter l'addition d'un groupe prosthétique et dont les propriétés de fluorescence sont intrinsèques au monomère,
- "polypeptide hybride" : indique un polypeptide qui est une fusion d'au moins une partie de deux protéines, dans l'invention, à titre d'exemple au moins une partie de la GFP avec une partie d'une protéine cible ou une partie d'un ligand polypeptidique de la protéine cible,
- "compétiteur" : toute molécule se liant sur la protéine cible au même site que le ligand fluorescent,
- "substance biologiquement active" : toute substance susceptible d'interférer avec l'interaction d'un ligand fluorescent et de la protéine fluorescente spécifique en modifiant les paramètres cinétiques ou thermodynamiques de l'interaction.

L'expression "transfert d'énergie de fluorescence" correspond à un processus physique, dépendant de la distance, par lequel de l'énergie est transmise de manière non radiative d'un chromophore excité, le donneur, à un autre chromophore, l'accepteur, par interaction dipôle-dipôle (Förster 1951 in *Fluoreszenz organischer Verbindung*, Vandenhoeck and Rupprecht, Göttingen; Wu and Brand 1994 *Anal. Biochem.* 218:1-13; Clegg 1995, *Current Opinion in Biotechnol.* 6:103-110). Le transfert d'énergie peut être observé soit par une diminution de l'amplitude de l'émission du donneur, soit par une augmentation de l'amplitude de l'excitation et de l'émission de l'accepteur.

Dans le cas de l'application du transfert d'énergie à des échantillons biologiques en interaction non covalentes, le signal de transfert ne peut pas persister si les conditions expérimentales ne permettent pas l'interaction entre le ligand fluorescent et la protéine cible fluorescente. De même, si l'un des deux partenaires interagissant n'est pas fluorescent, les éventuelles variations de fluorescence observées pour l'autre partenaire ne pourront pas être attribuées à un processus de transfert d'énergie.

Les termes changement ou variation de fluorescence, définis dans le contexte du transfert d'énergie, se réfèrent à toutes modifications de 1) l'amplitude du signal de fluorescence du donneur, de 2) l'amplitude du spectre d'excitation ou 3) l'amplitude du signal d'émission du donneur. Les variations ou changements de fluorescence ne doivent pas être observés si l'un des deux

partenaires n'est pas fluorescent ou si l'interaction entre les partenaires fluorescents est inhibée, par exemple par un excès d'un agent compétiteur.

De façon plus précise, la réaction de transfert d'énergie de fluorescence requiert deux groupes fluorescents, l'un appelé donneur et l'autre accepteur.

5 Cette réaction se produit lorsque deux conditions sont réunies :

1) le spectre d'absorption de l'accepteur et le spectre d'émission du donneur doivent se recouvrir, au moins en partie ; le recouvrement se calcule à partir de données expérimentales et d'une équation donnant une valeur en cm^3M^{-1} (Lakey *et al.* 1991, J. Mol. Biol. 218:639-653) ;

10 2) le donneur et l'accepteur doivent être proches dans l'espace (de 10 à 100 angströms) afin que le transfert d'énergie puisse avoir lieu.

La première condition a pour conséquence le fait que l'excitation du donneur entraîne alors de manière concomitante une diminution de l'amplitude de l'émission du donneur et l'apparition d'un signal d'émission de l'accepteur. Ceci permet de détecter les interactions entre le donneur et l'accepteur et/ou de mesurer leur distance.

L'expression "proches dans l'espace" signifie que la distance entre le donneur et l'accepteur est inférieure ou égale à $2 R_0$, R_0 représentant le rayon de Forster (op.cit.) (Lakey, J.H. *et al.* 1991, J. Mol. Biol. 218:639-653).

20 Si l'accepteur n'est pas fluorescent, mais présente un spectre d'excitation recouvrant au moins en partie le spectre d'émission du donneur, le transfert d'énergie pourra être détecté sous la forme d'une réduction d'amplitude de l'émission du donneur.

L'invention concerne l'utilisation d'un ligand marqué par un marqueur
25 constitué :

- soit par une molécule susceptible d'absorber la lumière émise par la protéine fluorescente,
- soit par une substance fluorescente,

pour la détection et la quantification d'interactions non covalentes entre une
30 protéine cible et le susdit ligand, ladite protéine cible étant marquée par une protéine fluorescente choisie parmi les protéines fluorescentes issues ou dérivées de protéines autofluorescentes de cnidaires, notamment choisie parmi :

- la protéine fluorescente verte (GFP), ou
- des variants dérivés de la GFP, par addition, délétion ou
35 substitution d'un ou plusieurs acides aminés, sous réserve que ces variants conservent la propriété de fluorescence,
- ou des fragments de la GFP, ou de fragments des susdits variants, sous réserve que ces fragments conservent la propriété de fluorescence,

cette détection et quantification ayant lieu par transfert d'énergie de fluorescence:

- entre la GFP ou l'un des variants définis ci-dessus, ou l'un des fragments définis ci-dessus et la susdite substance fluorescente, la substance fluorescente étant telle que soit elle est excitable à la longueur d'onde d'émission de la GFP ou de l'un des susdits variants, ou de l'un des susdits fragments, soit elle émet à la longueur d'excitation de la GFP, ou de l'un des susdits variants, ou de l'un des susdits fragments, ou
- entre la GFP ou l'un de ses variants définis ci-dessus, ou l'un des fragments définis ci-dessus, et la susdite molécule susceptible d'absorber la lumière émise par la protéine fluorescente.

Selon un mode de réalisation avantageux, la protéine fluorescente est choisie parmi :

- la protéine fluorescente verte (GFP) (Ward *et al.* 1980, Photochem. Photobiol. 31:611-615 ; Chalfie 1995, Photochem. Photobiol. 62:651-656),
 - la protéine fluorescente bleue (BFP) (Heim et Tsien 1996, Current Biology 6:178-182),
 - la protéine fluorescente jaune (RSGF ou EGFP) (Cormack *et al.* 1995, Gene 173:33-38 ; Heim, Cubitt et Tsien 1995, Nature ; Ehrig *et al.* 1995, FEBS Lett. 367:163-166),
 - GFPUV (Crameri *et al.* 1996, Nature Biotechnol. 14:315-319 ; Ehrig *et al.* 1995, FEBS Lett. 367:163-166),
- ou leurs mutants dans lesquels les codons sont optimisés pour l'expression dans les cellules humaines, bactériennes ou végétales.

L'expression "codons optimisés" indique la substitution de codons de la protéine sauvage par leurs homologues préférés de l'organisme hôte, sans changement de code donc sans changement de séquence protéique.

La GFP sauvage (WT) de longueur d'onde, d'excitation et d'émission 395/470-509 est décrite dans ref: Ward *et al.* 1980 Photochem. Photobiol. 31:611-615, Chalfie 1995, Photochem. Photobiol. 62:651-656.

La GFP UV présentant les mutations suivantes : F99S, M153T, V163A de longueur d'onde, d'excitation et d'émission respectivement de 395-510 est décrite dans Crameri *et al.* 1996 Nature Biotechnol. 14:315-319. ou avec la mutation T203I et la longueur d'onde respectivement d'excitation et d'émission 400-512 est décrite dans Ehrig *et al.* 1995 FEBS Lett. 367:163-166.

La RSGFP (mutations S65T ou S65C) 490-510 (respectivement excitation et émission) est décrite dans Heim, Cubitt et Tsien, Nature 1995, 373:663-664,

ou avec la mutation E222G et la longueur d'onde respectivement d'excitation et d'émission 480-506 est décrite dans Ehrigh *et al.* 1995 FEBS Lett. 367:163-166.

La EGFP (mutations F64L et S65T) 490-510 (respectivement excitation et émission) est décrite dans Cormack *et al.* 1995 Gene, 173:33-38.

La BPF (mutations Y145F et Y66H) 381-448 (respectivement excitation et émission) est décrite dans Current Biology 1996, 6:178-182.

Les différents mutants de GFP peuvent en outre être optimisés (par l'introduction de mutations silencieuse optimisant l'usage de codons spécifiques à chaque espèce) pour l'expression dans ces cellules :

- humaines, ref Haas *et al.* 1996 Curr. Biol. 6:315-323; Yan *et al.* 1996, Nucleic Ac. Res. 24:4592-4593; Zolotukhin *et al.* 1996, J. Virol. 70:4646-4654
 - bactériennes: Crameri *et al.* 1996 Nature Biotechnol. 14:315-319, Cormack *et al.* 1996, Gene, 173:33-38 pour *Escherichia coli*,
 - végétales: Reichel *et al.* 1996, Proc. Natl. Acad. Sci. 93:5888-5893.
- . GFP :

Le terme GFP indique une protéine codée par la séquence nucléotidique donnée en figure 1, et qui une fois exprimée dans des cellules émet une fluorescence. Les GFPs présentant des substitutions, additions ou délétions d'acides aminés influençant soit les propriétés de fluorescence, soit le taux d'expression de la GFP sont appelés mutants de GFP.

L'invention concerne également l'utilisation d'une protéine fluorescente (n° 1) telle que définie ci-dessus, dans laquelle le ligand est marqué

- * soit par une substance fluorescente, le marquage étant :
 - soit effectué par voie chimique, la substance fluorescente étant alors un composé chimique,
 - soit effectué par voie recombinante, la substance fluorescente étant alors un peptide ou une protéine fluorescente (n° 2), et pouvant être notamment choisie parmi les protéines fluorescentes issues ou dérivées de protéines autofluorescentes de cnidaires, notamment choisie parmi :
 - la protéine fluorescente verte (GFP), ou
 - des variants dérivés de la GFP, par addition , délétion ou substitution d'un ou plusieurs acides aminés, sous réserve que ces variants conservent la propriété de fluorescence,
 - ou des fragments de la GFP, ou de fragments des susdits variants, sous réserve que ces fragments conservent la propriété de fluorescence,
- * soit par une substance non fluorescente appartenant au groupe des acides violets [Acid Violet 5, CAS 10130-48-0 ; Acid Violet 7, CAS 4321-69-1 ; Acid

Violet 17, CAS 4129-84-4], acides rouges [Acid Red 1, CAS 3734-67-6 ; Acid Red 8, CAS 4787-93-3 ; Acid Red 37, CAS 6360-07-2 ; Acid Red 40, CAS 12167-45-2 ; Acid Red 106, CAS 6844-74-2 ; Acid Red 114, CAS 6459-94-5], les alizarines, l'aluminon, l'azocarmine B [CAS 25360-72-9], la fuschine basique [Basic Red 9, CAS 569-61-9], le Bordeaux R [Acid Red 17, CAS 5858-33-3], la Carmine [CAS 1390-65-4].

"CAS" correspond à Chemical Abstracts.

. Marquage :

Par marquage d'une protéine cible ou d'un ligand, on entend:

- 10 - pour la protéine cible, la fusion de son gène ou ADNc, ou partie du gène ou de l'ADNc, avec le gène ou ADNc, ou partie du gène ou ADNc, de la GFP;
- pour le ligand, il peut s'agir d'un couplage chimique entre le ligand et un groupe fluorescent, ou bien de la fusion de son gène ou ADNc, ou partie du gène ou de l'ADNc, avec le gène ou ADNc, ou partie du gène ou ADNc, de la GFP.

L'invention concerne l'utilisation d'une protéine fluorescente dans laquelle la protéine cible est marquée par la protéine YP ou EGFP et le ligand est marqué par la protéine BFP, ou la protéine cible est marquée par la protéine BFP et le ligand est marqué par la protéine YP ou EGFP.

L'invention a également pour objet l'utilisation d'une protéine fluorescente choisie parmi les protéines fluorescentes issues ou dérivées de protéines autofluorescentes de cnidaires, notamment choisie parmi :

- la protéine fluorescente verte (GFP), ou
- 25 - des variants dérivés de la GFP, par addition, délétion ou substitution d'un ou plusieurs acides aminés, sous réserve que ces variants conservent la propriété de fluorescence,
- ou des fragments de la GFP, ou de fragments des susdits variants, sous réserve que ces fragments conservent la propriété de fluorescence,
- 30 pour la détection et la quantification d'interactions non covalentes entre une protéine cible marquée par la GFP ou l'un des variants ci-dessus définis ou l'un des fragments ci-dessus définis et l'un de ses ligands marqué par une substance fluorescente, cette détection et quantification ayant lieu par transfert d'énergie de fluorescence entre la GFP ou l'un des variants définis ci-dessus, ou
- 35 l'un des fragments définis ci-dessus et la susdite substance fluorescente, la substance fluorescente étant telle que soit elle est excitable à la longueur d'onde d'émission de la GFP ou de l'un des susdits variants, ou de l'un des susdits

fragments, soit elle émet à la longueur d'onde d'excitation de la GFP, ou de l'un des susdits variants, ou de l'un des susdits fragments.

Selon un mode de réalisation avantageux de l'invention, la protéine fluorescente est EGFP et dans laquelle :

5 - soit la EGFP est donneur d'énergie de fluorescence et le marqueur absorbant la lumière émise par la EGFP est une substance fluorescente ou non, et le marqueur étant choisi parmi des substances, dont le spectre d'excitation chevauche le spectre d'émission de la EGFP, et notamment dans le cas où le marqueur est une substance fluorescente, il est choisi parmi : le 4,4-difluoro-4-bora-3a,4a-diaza-s-indacene (Bodipy), l'éosine, l'érythrosine, la
10 tétraméthylrhodamine, la sulforhodamine 101 commercialisée par Molecular probe sous la dénomination Texas Red, et leurs dérivés permettant d'une part le greffage et, d'autre part, dont le spectre d'excitation recouvre le spectre d'émission de EGFP,

15 et dans le cas où le marqueur n'est pas une substance fluorescente, il est choisi parmi le groupe des acides violets [Acid Violet 5, CAS 10130-48-0 ; Acid Violet 7, CAS 4321-69-1 ; Acid Violet 17, CAS 4129-84-4], des acides rouges [Acid Red 1, CAS 3734-67-6 ; Acid Red 8, CAS 4787-93-3 ; Acid Red 37, CAS 6360-07-2 ; Acid Red 40, CAS 12167-45-2 ; Acid Red 106, CAS 6844-74-2 ; Acid Red 114, CAS 6459-94-5], les alizarines, l'aluminon, l'azocarmine B [CAS 25360-72-9], la fuschine
20 basique [Basic Red 9, CAS 569-61-9], le Bordeaux R [Acid Red 17, CAS 5858-33-3], la Carmine [CAS 1390-65-4],

25 - soit la EGFP est accepteur d'énergie de fluorescence et la substance fluorescente est donneur d'énergie de fluorescence et est choisie parmi des substances, dont le spectre d'émission chevauche le spectre d'excitation de la EGFP, et notamment parmi : les coumarines, la fluorescamine, le 6-(N-méthylanilino)naphtalène, (mansyl) et leurs dérivés permettant d'une part le greffage et, d'autre part, dont le spectre d'émission recouvre le spectre
30 d'excitation de EGFP,

 - ou soit la protéine fluorescente est BFP et est donneur d'énergie de fluorescence et la substance fluorescente est accepteur d'énergie et est choisi parmi la fluoresceïne et le 7-nitrobenz-2-oxa-1,3-diazole,

35 - ou soit la protéine fluorescente est BFP et est accepteur d'énergie de fluorescence et la substance fluorescente est donneur d'énergie et est choisie parmi le pyrène ou la coumarine ou leurs dérivés permettant d'une part le

greffage, et, d'autre part, dont le spectre d'émission chevauche le spectre d'excitation de la BFP.

S'agissant de la protéine cible, elle peut être choisie parmi :

- les récepteurs membranaires couplés à la protéine G, notamment dans Supplement Trends in Pharmacological Sciences, 1997 (*Receptor and ion Channel Nomenclature*),
- les récepteurs des facteurs de croissance, notamment ceux qui sont structurellement reliés au récepteur de l'insuline (Yarden, Y. and Ullrich, A. 1988, Biochemistry 27:3113-3119) ou au récepteur de l'interféron γ (Brisco, J. et al. 1996, Phylos. Trans. R. Soc. Lond. B. Biol. Sci. 351:167-171 ; Ihle, J.N. 1995, Nature 377:591-594),
- les récepteurs canaux, notamment dans Supplement Trends in Pharmacological Sciences, 1997 (*Receptor and ion Channel Nomenclature*),
- les récepteurs nucléaires intracellulaires, notamment ceux qui sont structurellement reliés au récepteur des stéroïdes (Mangelsdorf et al. 1995, Cell, 83:835-839 ; Wurtz, J.L. et al. 1996, Nature Struct. Biol. 3:206).

Selon un mode de réalisation avantageux, la protéine cible est choisie parmi les récepteurs membranaires couplés à la protéine G.

Dans ce qui précède et ce qui suit, on désigne par "récepteur" toute molécule de nature protéique susceptible d'entrer en interaction non covalente avec un agent pharmacologique. Préférentiellement dans l'invention un récepteur de neurotransmetteur, d'hormones, de facteur de croissance etc., capable de produire, après interaction avec un ligand pharmacologique, une réponse de transduction de signal mesurable *in vivo* et/ou *in vitro*.

Par réponse de transduction de signal, on désigne toute réponse, ou inhibition de réponse, mesurable *in vivo* et/ou *in vitro*, résultant de l'interaction d'un récepteur avec ses agent pharmacologiques spécifiques et conduisant à des activations, ou inhibitions, du métabolisme cellulaire par effet sur des messagers secondaires, des enzymes, ou des courants ioniques.

S'agissant de la réponse de transduction de signal pour les récepteurs couplés aux protéines G, le test général consiste à déterminer l'activation de la protéine G par mesure de la fixation de GTP (Befort et al. 1996 Neurochem. Res. 11:1301-1307). D'autres mesures plus spécifiques font par exemple intervenir des déterminations de concentrations intracellulaires d'AMPc, d'inositol phosphates, de calcium, des mesures d'activation de la transcription de gènes ou d'activité oncogénique, suivant le type de couplage spécifique du récepteur considéré.

Pour les récepteurs-canaux, les mesures les plus directes sont des déterminations de courants ioniques (Hille, B. 1992 in *Ion channels of excitable membranes*, Sinauer Associates, Sunderland, Massachussets). D'autres mesures peuvent, par exemple, faire intervenir des détermination des transcription de gènes ou des activations d'enzymes.

Pour les récepteurs de facteurs de croissance, les tests généraux sont ceux de la prolifération, de différenciation ou de la survie cellulaire, fréquemment aussi des tests de phosphorylations de substrats spécifiques (Honneger *et al.* 1988, *EMBO J.* 7:3053-3060) de chaque récepteur et repérage par des anticorps spécifiques de phosphoaminoacides.

Pour les récepteurs nucléaires, les tests de transduction de signal sont ceux de la transcription de gènes dans lesquels des gènes rapporteurs "chromogéniques" sont placés sous le contrôle de promoteurs spécifiques des voies de transduction du récepteur étudié.

A titre d'exemples de récepteurs membranaires couplés aux protéines G, on peut citer les récepteurs de purines et nucléotides, des amines biogéniques des peptides et protéines, des eicosanoides, des lipides et dérivés, des acides aminés excitateurs et des ions, des molécules olfactives ainsi que les récepteurs orphelins (ci-après une liste assez exhaustive).

A titre d'exemple de récepteurs de facteurs de croissance, on peut citer les cytokines, le facteur de croissance épidermique, l'insuline, le facteur de croissance dérivé des plaquettes, le facteur de croissance de transformation.

A titre de récepteurs canaux, on peut citer notamment les récepteurs de l'ATP, de la sérotonine, du GABA, de la glycine, de l'acétylcholine, du glutamate.

A titre d'exemple de récepteurs nucléaires, on peut citer notamment les récepteurs des hormones thyroïdiennes, des oestrogènes, des glucocorticoïdes, des rétinoïdes.

A titre de ligands des récepteurs couplés à la protéine G on peut citer :

- Purines et Nucléotides

- . Adénosine
- . cAMP
- . ATP
- . UTP
- . ADP

- Amines Biogéniques (et ligands naturels reliés)

- . 5-hydroxytryptamine

- . Acétylcholine
- . Dopamine
- . Adrénaline
- . Histamine
- 5 . Mélatonine
- . Noradrénaline
- . Tyramine/Octopamine
- . autres composés reliés

- 10 ● Peptides
- . Hormone adrénocorticotrophique (ACTH)
- . Hormone stimulatrice de mélanocyte (MSH)
- . Mélanocortines
- . Neurotensine (NT)
- 15 . Bombésine et peptides voisins
- . Endothélines
- . Cholecystokinine
- . Gastrine
- . Neurokinine B (NKB)
- 20 . Récepteur des tachykinines
- . Substance K (NKA)
- . Substance P (SP)
- . Neuropeptide Y (NPY)
- . Facteur de libération de la thyrotropine
- 25 . Nociceptine
- . Bradykinine
- . Angiotensine II
- . Beta-endorphine
- . C5a anaphalatoxine
- 30 . Calcitonine
- . Chemokines (également appelés intercrines)
- . Facteur de libération corticotrophique (CRF)
- . Dynorphine
- . Endorphine
- 35 . Peptides formylés
- . Follitropine (FSH)
- . Phéromones de maturation fongique
- . Galanine

- . Récepteur du polypeptide inhibiteur gastrique (GIP)
- . Peptides analogues du glucagon (GLPs)
- . Glucagon
- . Hormone de libération de gonadotropine (GmRH)
- 5 . Hormone de libération de l'hormone de croissance (GHRM)
- . Hormone diurétique d'insecte
- . Interleukine
- . Leutropine (LH/HCG)
- . MET -enképhaline
- 10 . Peptides opioïdes
- . Oxytocine
- . Hormone parathyroïde (PTH) et (PTHrP)
- . Peptides activant l'adényl cyclase pituitaire (PACAP)
- . Secretine
- 15 . Somatostatine
- . Thrombine
- . Thyrotropine (TSH)
- . Peptide intestinal vasoactif (VIP)
- . Vasopressine
- 20 . Vasotocine
- Eicosanoides
- . IP - Prostacyclines
- . PG - Prostaglandines
- 25 . TX - Thromboxanes
- Composés à base de rétinol
- . 11-cis rétinol de vertébré
- . 11-cis rétinol d'invertébré
- 30 • Lipides et composés à bases de lipides
- . Cannabinoides
- . Anandamide
- . Acide lysophosphatidique
- 35 . Facteur d'activation des plaquettes
- . Leukotriènes
- Amino acides excitateurs et ions
- . Ion Calcium

. Glutamate

• Récepteurs orphelins

. Récepteurs olfactifs

5

Le ligand peut être soit un agoniste, soit un antagoniste.

Par "agoniste", on entend toute molécule mimant l'effet du ligand endogène naturel, par exemple le neurotransmetteur, le facteur de croissance, l'hormone.

10

Par "antagoniste", on entend toute molécule inhibant l'effet de l'agoniste en se liant sur la même protéine cible que ce dernier.

L'invention concerne un procédé de détection et de quantification d'interactions non covalentes entre une protéine cible, notamment un récepteur, et l'un de ses ligands, caractérisé en ce que :

15

- on prépare des cellules soit des fragments de cellules contenant une séquence d'ADN comprenant le gène codant pour une protéine fluorescente fusionnée avec le gène de la protéine cible, la fusion entre le gène de la protéine fluorescente et le gène de la susdite protéine cible étant telle que les propriétés de la protéine cible, notamment du récepteur, ne sont pas modifiées par la présence de la protéine fluorescente, à savoir :

20

* l'interaction entre la protéine cible, notamment le récepteur, et le ligand n'est pas modifiée,

* la fonction de transduction de la réponse n'est pas modifiée, la protéine fluorescente étant choisie parmi les protéines fluorescentes issues ou dérivées de protéines autofluorescentes de cnidaires, notamment choisie parmi :

25

- la protéine fluorescente verte (GFP), ou

- des variants dérivés de la GFP, par addition, délétion ou substitution d'un ou plusieurs acides aminés, sous réserve que ces variants conservent la propriété de fluorescence,

30

- ou des fragments de la GFP, ou de fragments des susdits variants, sous réserve que ces fragments conservent la propriété de fluorescence,

- on met en présence les susdites cellules ou les susdits fragments de cellules avec un ligand de la susdite protéine cible, notamment du susdit récepteur, marqué par un marqueur constitué :

35

- soit par une molécule susceptible d'absorber la lumière émise par la protéine fluorescente,

- soit par une substance fluorescente,

et soit la protéine fluorescente étant donneur d'énergie de fluorescence et le marqueur étant accepteur d'énergie de fluorescence, ou soit la protéine fluorescente étant accepteur d'énergie de fluorescence et le marqueur étant une substance fluorescente donneur d'énergie de fluorescence, et

5 - on irradie à une longueur d'onde permettant soit d'exciter la protéine fluorescente, soit d'exciter la substance fluorescente,

 - les susdites étapes de mise en présence et d'irradiation pouvant être effectuées soit simultanément, soit l'une après l'autre, ou

10 - on met en présence les susdites cellules ou les susdits fragments de cellules avec un ligand de la susdite protéine, notamment du susdit récepteur, marqué par un marqueur, les cellules ou le ligand ayant été irradiés préalablement à leur mise en présence,

 - on détecte soit une diminution d'amplitude de l'émission du donneur et/ou un signal d'émission caractéristique de l'émission de l'accepteur.

15 . Cellules, fragments et protéine purifiée :

Par cellule, on entend toute cellule eucaryote ou procaryote, animale ou végétale dans laquelle on introduit le gène codant pour une protéine de fusion entre un récepteur (décrits) et la GFP ou ses mutants ou fragments.

20 Par fragment de cellule, on entend toute fraction, membranaire ou non membranaire, obtenue à partir des cellules et contenant la protéine de fusion récepteur-GFP.

Par protéine purifiée, on entend protéine de fusion partiellement ou totalement purifiée.

25 Selon un mode de réalisation avantageux, le procédé utilise l'ADNc du variant EGFP de la protéine de fluorescence verte fusionnée à un récepteur en association avec un ligand dudit récepteur marqué par le Bodipy 530-550. Le système d'expression préféré est la cellule mammifère ou la levure.

30 L'invention a également pour objet un procédé de détection et de quantification d'interactions non covalentes entre une protéine cible, notamment un récepteur, et l'un de ses ligands, caractérisé en ce que :

35 - on prépare une protéine fluorescente fusionnée avec une protéine cible dont on veut déterminer l'interaction protéine-ligand, la fusion entre la protéine fluorescente et la susdite protéine cible étant telle que les propriétés de la protéine, notamment du récepteur, ne sont pas modifiées par la présence de la protéine fluorescente, à savoir :

* l'interaction entre la protéine cible, notamment le récepteur, et le ligand n'est pas modifiée,

* la fonction de transduction de la réponse n'est pas modifiée,

la protéine fluorescente étant choisie parmi les protéines fluorescentes issues ou dérivées de protéines autofluorescentes de cnidaires, notamment choisie parmi :

- la protéine fluorescente verte (GFP), ou
- des variants dérivés de la GFP, par addition , délétion ou substitution d'un ou plusieurs acides aminés, sous réserve que ces variants conservent la propriété de fluorescence,
- ou des fragments de la GFP, ou de fragments des susdits variants, sous réserve que ces fragments conservent la propriété de fluorescence,
- on met en présence la susdite protéine fluorescente fusionnée avec la protéine cible avec un ligand de la susdite protéine, notamment du susdit récepteur, ce ligand étant marqué par un marqueur constitué :
 - soit par une molécule susceptible d'absorber la lumière émise par la protéine fluorescente,
 - soit par une substance fluorescente,

et soit la protéine fluorescente étant donneur d'énergie de fluorescence et le marqueur étant accepteur d'énergie de fluorescence, ou soit la protéine fluorescente étant accepteur d'énergie de fluorescence et le marqueur est une substance fluorescente donneur d'énergie de fluorescence, et

- on irradie à une longueur d'onde permettant soit d'exciter la protéine fluorescente, soit d'exciter la substance fluorescente,
- les susdites étapes de mise en présence et d'irradiation pouvant être effectuées soit simultanément, soit l'une après l'autre, ou
- on met en présence la susdite protéine fluorescente fusionnée avec la protéine cible avec un ligand de la susdite protéine, notamment du susdit récepteur, ce ligand étant marqué par un marqueur constitué :
 - soit par une molécule susceptible d'absorber la lumière émise par la protéine fluorescente,
 - soit par une substance fluorescente,

la protéine fluorescente fusionnée avec la protéine cible ou le ligand ayant été irradiés préalablement à leur mise en présence,

- on détecte soit une diminution d'amplitude de l'émission du donneur et/ou un signal d'émission caractéristique d'émission de l'accepteur.

La protéine cible et notamment le récepteur modifié par fusion avec la GFP devra, outre exhiber la fluorescence de la GFP, conserver des propriétés pharmacologiques compatibles avec sa définition de récepteur spécifique des composés le caractérisant. En particulier, il devra pouvoir lier les même ligands que le récepteur sauvage.

Dans le procédé de l'invention, la mise en présence de la protéine fluorescente fusionnée avec la protéine cible et du ligand, ou de cellules ou fragments de cellules (contenant la susdite protéine fluorescente fusionnée avec la protéine cible) et du ligand conduit à un mélange.

5 Le mélange peut être effectué dans n'importe quel ordre d'addition. L'ordre préférentiel sera l'addition de ligand fluorescent à une solution de cellules ou de protéine, si la GFP est donneur, l'inverse si la GFP est accepteur.

10 Le mélange peut être effectué dans un appareil de mélange rapide combiné à un système de détection de fluorescence pour avoir accès à des mesures en temps réel de l'interaction récepteur ligand et de ses altérations par des molécules biologiquement actives.

. Introduction d'ADN dans les cellules :

15 Les cellules animales, végétales, d'insectes, les levures, les bactéries ou les champignons constituant le système d'expression choisi pourront soit être transfectées, transformées, électroporées, ou infectées, de manière stable ou transitoire selon les protocoles décrits dans les manuels de laboratoire, par exemple *Current Protocols in Molecular Biology*, eds Ausabel *et al.*, John Wiley and sons.

20 L'invention a également pour objet un procédé, dans lequel la protéine fluorescente est EGFP et dans lequel :

- soit la EGFP est donneur d'énergie de fluorescence et le marqueur est accepteur d'énergie de fluorescence et est choisie parmi des substances, dont le spectre d'excitation chevauche le spectre d'émission de la EGFP, et notamment dans le cas où le marqueur est une substance fluorescente, il est
25 choisi parmi : le 4,4-difluoro-4-bora-3a,4a-diaza-s-indacene (Bodipy), l'éosine, l'érythrosine, la tétraméthylrhodamine, la sulforhodamine 101 commercialisée par Molecular probe sous la dénomination Texas Red, et leurs dérivés permettent d'une part le greffage et, d'autre part, dont le spectre d'excitation recouvre le spectre d'émission de EGFP,

30 et dans le cas où le marqueur n'est pas une substance fluorescente, il est choisi parmi le groupe des acides violets [Acid Violet 5, CAS 10130-48-0 ; Acid Violet 7, CAS 4321-69-1 ; Acid Violet 17, CAS 4129-84-4], acides rouges [Acid Red 1, CAS 3734-67-6 ; Acid Red 8, CAS 4787-93-3 ; Acid Red 37, CAS 6360-07-2 ; Acid Red 40, CAS 12167-45-2 ; Acid Red 106, CAS 6844-74-2 ; Acid Red 114, CAS 6459-94-5], les alizarines, l'aluminon, l'azocarmine B [CAS 25360-72-9], la fuschine basique [Basic Red 9, CAS 569-61-9], le
35

Bordeaux R [Acid Red 17, CAS 5858-33-3], la Carmine [CAS 1390-65-4],

5 - soit la EGFP est accepteur d'énergie de fluorescence et la substance fluorescente est donneur d'énergie de fluorescence et est choisie parmi des substances, dont le spectre d'émission chevauche le spectre d'excitation de la EGFP, et notamment parmi : les coumarines, la fluorescamine, le 6-(N-méthylanilino)naphtalène, (mansyl) et leurs dérivés permettent d'une part le greffage et, d'autre part, dont le spectre d'émission recouvre le spectre d'excitation de EGFP.

10 L'invention a également pour objet un procédé dans lequel la protéine dont on veut déterminer l'interaction protéine-ligand est choisie parmi:

- les récepteurs membranaires couplés à la protéine G, notamment dans Supplement Trends in Pharmacological Sciences, 1997 (*Receptor and ion Channel Nomenclature*),

15 - les récepteurs des facteurs de croissance, notamment ceux qui sont structurellement reliés au récepteur de l'insuline (Yarden, Y. and Ullrich, A. 1988, Biochemistry 27:3113-3119) ou au récepteur de l'interféron γ (Brisco, J. et al. 1996, Philos. Trans. R. Soc. Lond. B. Biol. Sci. 351:167-171 ; Ihle, J.N. 1995, Nature 377:591-594),

20 - les récepteurs canaux, notamment dans Supplement Trends in Pharmacological Sciences, 1997 (*Receptor and ion Channel Nomenclature*),

- les récepteurs nucléaires intracellulaires, notamment ceux qui sont structurellement reliés au récepteur des stéroïdes (Mangelsdorf et al. 1995, Cell, 83:835-839 ; Wurtz, J.L. et al. 1996, Nature Struct. Biol. 3:206).

25 L'invention a également pour objet un procédé dans lequel la protéine fluorescente est la EGFP et la substance marquée est le Bodipy et dans lequel on détecte soit la diminution d'amplitude d'émission de la EGFP, soit le signal d'émission du Bodipy résultant du transfert d'énergie, la longueur d'onde d'irradiation correspondant à la longueur d'onde d'excitation de la EGFP.

30 L'invention a également pour objet un procédé dans lequel la protéine fluorescente est la EGFP et la substance marquée est une coumarine et dans lequel on détecte soit la diminution d'amplitude de la coumarine, soit le signal d'émission de la EGFP résultant du transfert d'énergie, la longueur d'onde d'irradiation correspondant à la longueur d'onde d'excitation de la coumarine.

35 L'invention concerne également un procédé dans lequel la protéine fluorescente est fusionnée du côté N-terminal et la protéine cible, notamment le récepteur, est fusionné du côté C-terminal.

L'invention concerne également un procédé dans lequel la protéine fluorescente est fusionnée du côté C-terminal et la protéine cible, notamment le récepteur, est fusionné du côté N-terminal.

L'invention a également pour objet un procédé dans lequel la protéine fluorescente est insérée dans la protéine cible à un endroit ne correspondant pas à un site de liaison protéine cible-ligand, notamment dans le cas des récepteurs couplés à la protéine G, cette insertion ayant lieu dans la première ou la troisième boucle intracellulaire du récepteur, sous réserve que l'insertion ne détruise ni les propriétés du récepteur, ni la fluorescence de la protéine fluorescente.

L'invention concerne également un procédé dans lequel les cellules sont des cellules de mammifères, notamment les cellules HEK 293 adhérentes ou en suspension, cellules CHO, cellules COS, lignées lymphocytaires, fibroblastes, etc., ou des cellules de levure, notamment *pichia* telle que *pichia pastoris*, *saccharomyces* telle que *saccharomyces cerevisia*, *saccharomyces kluyveri*, *Hansenula* telle que *hansenula polymorpha*, ou des cellules d'insectes infectées par un virus tel que *baculovirus*, notamment cellules TNI ou sf9, ou des champignons, notamment les souches de *Aspergillus* (*A. oryzae*, *A. nidulans*, *A. niger*), *Neurospora*, *Fusarium*, *Trichoderma*.

L'utilisation de *Aspergillus* pour l'expression de protéines est décrite dans EP 0,272,277 ou EP 0,230,023 ou EP 0,184,438, ou des cellules de plantes, notamment *Arabidopsis* (*A. thaliana*), ou des protoplastes de citrange (*Citrus sinensis*) est décrite dans Haseloff, J. and Amos, B. 1995, Trends in Genetics 11:328-329.

S'agissant de la lignée cellulaire utilisée, elle dépend du récepteur; il est en effet souhaitable de choisir une lignée n'exprimant pas déjà de manière naturelle le récepteur choisi.

L'invention a également pour objet un procédé dans lequel un signal est détectable, dans un appareil de fluorimétrie conventionnel ou dans un appareil de mélange rapide équipé d'un système de détection de fluorescence, après mélange du donneur et de l'accepteur et peut être aboli par l'addition d'une substance non fluorescente de même spécificité pharmacologique, et notamment dans lequel le rapport signal/bruit est supérieur à environ 2.

Pour fixer les idées et à titre d'exemple, le rapport signal/bruit est d'environ 100 avec le couple BODIPY-EGFP sur l'équipement utilisé (décrit dans les exemples) et avec le récepteur de la substance qu'on désignera par NK2R marquée par la EGFP (NK2R-EGFP) et son ligand, la substance K (NKA) marquée par le BODIPY (NKA-BO).

Concernant le signal et le rapport signal sur bruit, il peut être défini comme suit :

Si le mélange du donneur et de l'accepteur est accompagné d'un changement de fluorescence, soit du donneur, soit de l'accepteur, ce changement doit être inhibé et renversé par une substance non fluorescente (de même spécificité pharmacologique) et qui de plus définit la spécificité du phénomène pharmacologique observé. Pour certaines applications (réponse de type oui-non) un faible rapport signal sur bruit peut suffire.

S'agissant de la protéine cible, il est possible de faire des mesures avec des cellules entières (contenant l'ADN codant pour la protéine cible), des fragments de cellules (membranes pour des récepteurs membranaires) des échantillons de protéines cibles solubilisés (récepteurs membranaires) ou purifiés (cf. exemples).

L'invention a pour objet des cellules ou fragment de cellules contenant une séquence d'ADN comprenant le gène codant pour une protéine fluorescente fusionnée avec le gène d'une protéine cible, la fusion entre le gène de la protéine fluorescente et le gène de la susdite protéine cible étant telle que

- * les propriétés de la protéine cible ne sont pas modifiées par la présence de la protéine fluorescente, à savoir
- * l'interaction entre la protéine cible et le ligand n'est pas modifiée,
- * la fonction de transduction de la réponse n'est pas modifiée,

sous réserve que :

- * lorsque la protéine cible est le récepteur des glucocorticoïdes de rat fusionné en N-terminal avec successivement une séquence de purification comportant 6 histidines, un épitope hémagglutinine et une protéine fluorescente et est exprimée dans la lignée cellulaire 1471.1 (Htun *et al.* 1996, PNAS 93:4845-4850), la protéine fluorescente est différente de la GFP (768 paires de bases du plasmide TU65 avec la mutation S65T)(Chalfie *et al.* 1994, Science 263:802-805, avec la mutation S65T),
- * lorsque la protéine cible est le récepteur humain des glucocorticoïdes tronqué de ses 131 premiers amino acides, fusionné en C-terminal d'une protéine fluorescente dans les sites Sal I et BamH I et est exprimée dans les cellules Cos-1 (Ogawa *et al.* 1995, PNAS 92:11899-11903), ladite protéine fluorescente est différente de la GFP telle que décrite dans l'article de Inouye S. et Tsuji, F. I., 1994, Febs Letters, 341:277-280,

- * lorsque la protéine cible est la sous-unité NMDA R1 de rat exprimé dans les cellules HEK 293 (selon Marshall *et al.* 1995, Neuron 14:211-215) fusionnée en C-terminal avec une protéine fluorescente, la protéine fluorescente est différente de celle constituée par les acides aminés 2-238 de la GFP sauvage (Chalfie *et al.* 1994, Science 263:802-805),
- * lorsque la protéine cible est un récepteur ou un fragment de récepteur de messagers secondaires intracellulaires, la protéine fluorescente est différente de la GFP et de ses dérivés (WO96/23898).

L'invention a également pour objet une trousse ou nécessaire pour la détection et la quantification d'interactions non covalentes entre une protéine cible marquée par une protéine fluorescente et l'un de ses ligands marqué par un marqueur constitué :

- soit par une molécule susceptible d'absorber la lumière émise par la protéine fluorescente,
- soit par une substance fluorescente,

laquelle protéine fluorescente est choisie parmi les protéines fluorescentes issues ou dérivées de protéines autofluorescentes de cnidaires, notamment choisie parmi :

- la protéine fluorescente verte (GFP), ou
- des variants dérivés de la GFP, par addition, délétion ou substitution d'un ou plusieurs acides aminés, sous réserve que ces variants conservent la propriété de fluorescence,

ou des fragments de la GFP, ou de fragments des susdits variants, sous réserve que ces fragments conservent la propriété de fluorescence et son ligand marqué par une substance fluorescente, ladite trousse comprenant :

- la protéine cible fusionnée avec une protéine fluorescente ou une lignée cellulaire stable susceptible d'exprimer la protéine fusionnée avec une protéine fluorescente ou un plasmide contenant la séquence nucléique codant pour ladite protéine cible fusionnée avec une protéine fluorescente telle que définie ci-dessus,

- le ligand marqué par le susdit marqueur,
- les tampons et milieux nécessaires au transfert d'énergie entre la susdite protéine et le susdit ligand.

L'invention a également pour objet une trousse ou nécessaire pour la détection et la quantification d'interactions non covalentes entre une protéine cible marquée par une protéine fluorescente (n° 1) et l'un de ses ligand marqué

par une substance fluorescente correspondant à une protéine fluorescente (n° 2), la protéine fluorescente (n° 1) étant choisie parmi la protéine fluorescente YP ou EGFP et le ligand étant marqué par la protéine fluorescente (n° 2) BFP ou la protéine fluorescente (n° 1) étant BFP et le ligand étant marqué par la protéine fluorescente (n° 2) YP ou EGFP, ladite trousse comprenant :

- soit un plasmide contenant un acide nucléique codant pour la protéine cible fusionnée avec une protéine fluorescente (n° 1), et
 - * un plasmide contenant un acide nucléique codant pour le ligand fusionné avec une protéine fluorescente (n° 2), ou
 - * un ligand fusionné avec une protéine fluorescente (n° 2), obtenu par voie recombinante et purifié,
- soit une lignée cellulaire stable susceptible d'exprimer la protéine cible fusionnée avec une protéine fluorescente (n° 1), et
 - * une lignée cellulaire stable susceptible d'exprimer le ligand fusionné avec une protéine fluorescente (n° 2), ou
 - * un ligand fusionné avec une protéine fluorescente (n° 2), obtenu par voie recombinante et purifié,
- les tampons et milieux nécessaires au transfert d'énergie entre la susdite protéine et le susdit ligand.

DESCRIPTION DETAILLEE DE L'INVENTION

Dans sa réalisation préférée, le développement de l'invention utilise l'ADNc codant pour la protéine fluorescente verte (Prasher *et al.* Gene 1992, 111:229-233; GenBank Accession N° M62653) de la méduse *Aequorea victoria*, préférentiellement les mutants GFPUV, RSGFP et BFP de cette protéine fluorescente optimisés pour leur expression dans les organismes hôtes préférés, les cellules mammifères.

L'ADNc peut être modifié pour coder pour un variant dans lequel un ou plusieurs acides aminés sont substitués, insérés ou délétés afin de permettre sa fusion, en N ou en C-terminal avec le gène codant pour une protéine cible.

La protéine cible, préférentiellement un récepteur, peut être choisie parmi:

- 1) les récepteurs de neurotransmetteurs couplés à des protéines G structurellement reliés aux récepteurs adrénergiques et récepteurs métabotropiques du glutamate tels que présentés dans la liste actualisées annuellement et éditée comme supplément sous le nom: "Receptor and Ion Channel Nomenclature" par Elsevier Trends journals, dans Trends in Pharmacological Sciences.

2) les récepteurs-canaux structurellement reliés aux récepteurs nicotiniques, au récepteurs de glutamate et au récepteur de l'ATP, tels que présentés dans la liste actualisées annuellement et éditée comme supplément sous le nom: "Receptor and Ion Channel Nomenclature" par Elsevier Trends journals dans Trends in Pharmacological Sciences.

3) les récepteurs nucléaires possédant un domaine d'interaction avec l'ADN structurellement reliés au récepteur des stéroïdes (Mangelsdorf *et al.* 1995, Cell, **83**:835-839, Wurtz, J.L. *et al.* 1996, Nature Struct. Biol. **3**:206).

4) les récepteurs de la membrane plasmique à activité tyrosine kinase structurellement reliés au récepteur de l'insuline (Yarden, Y. and Ullrich, A. 1988, Biochemistry **27**:3113-3119).

5) les récepteurs membranaires couplés aux protéines tyrosine kinases (STATs, TYK2, Jak) structurellement reliés au récepteur de l'interféron γ (Brisco, J. *et al.* 1996, Phylos. Trans. R. Soc. Lond. B. Biol. Sci. **351**:167-171; Ihle, J.N. 1995, Nature **377**:591-594).

Dans le cas où la fusion est effectuée entre la EGFP et un récepteur couplé aux protéines G (groupe 1), la fusion peut être notamment effectuée:

1) du côté N-terminal du récepteur, et donc du côté C-terminal de la EGFP,

2) du côté C-terminal du récepteur et donc du côté N-terminal de la EGFP,

3) dans la séquence du récepteur, en particulier dans la première ou la troisième boucle intracellulaire, éventuellement en introduisant une ou plusieurs copies d'une séquence espaceur, notamment -GGGS-.

Dans le cas où la fusion est effectuée entre la EGFP et un récepteur-canal (groupe 2), la fusion peut être notamment effectuée:

1) dans la région homologe à la "région immunogénique majeure" de la sous-unité α du récepteur nicotinique de Torpille (résidus 67-76), éventuellement en introduisant une ou plusieurs copies d'une séquence espaceur, notamment -GGGS-.

Dans le cas où la fusion est effectuée entre la EGFP et un récepteur nucléaire (groupe 3), la fusion peut être notamment effectuée:

1) du côté N-terminal du récepteur, et donc du côté C-terminal de la EGFP,

2) du côté N-terminal du récepteur, tronqué dans sa partie N-terminale en amont du domaine de liaison à l'ADN, et donc du côté C-terminal de la EGFP.

Dans le cas où la fusion est effectuée entre la EGFP et un récepteur soit à activité tyrosine kinase, soit couplé à une tyrosine kinase (groupes 4 et 5), la fusion peut être notamment effectuée:

- 1) du coté N-terminal du récepteur, et donc du coté C-terminal de la EGFP,

Tout gène codant pour une protéine fluorescente, notamment la GFP, couplée à un récepteur, et dérivant d'organismes exprimant la GFP ou des protéines similaires pourraient être utilisés dans cette invention.

Les séquences d'ADN codant pour la GFP et les protéines cibles, notamment des récepteurs, peuvent être d'origine génomique ou être des ADNc, et peuvent être obtenus à partir de l'ADN de n'importe quelle espèce animale ou végétale, eucaryote ou procaryote, par exemple en préparant des banques génomiques ou des banques d'ADNc et en criblant ces banques pour identifier les séquences codantes par hybridation avec des sondes oligonucléotidiques par les techniques standard (Current Protocols in Molecular Biology, op. cit.).

Les constructions d'ADN codant pour la GFP et les protéines cibles peuvent aussi être obtenues par synthèse totale par les méthodes standards, notamment la méthode des phosphoramidites (Beaucage and caruthers, Tett. Lett. 1981, 22:1859-1869) et l'emploi d'appareils de synthèse d'ADN automatisés, le polynucléotide obtenus étant ensuite purifiés, ligués et clonés dans les vecteurs appropriés. Pour la plupart des applications, les gènes codant pour la GFP et les protéines cibles seront préférentiellement obtenus par criblage de banques, tandis que les bras espaceurs ainsi que les oligonucleotides requis pour la mutagenèse seront préférentiellement obtenus par synthèse.

Les constructions d'ADN pourront être de nature mixte, synthétique et génomique, par ligation de fragments synthétiques avec des élément d'ADN génomique, selon des procédures standard (Current Protocols in Molecular Biology, op.cit.).

Les constructions d'ADN peuvent aussi être obtenues par PCR (polymerase chain reaction) en employant des amorces spécifiques, comme par exemple décrit dans PCR protocol 1990, Academic press, San Diego, California, USA.

Enfin, les constructions d'ADN peuvent être modifiées par d'autres méthodes incluant par exemple des réactions chimiques, de la mutagenèse aléatoire ou dirigée, par insertion, délétion ou substitution de nucléotides, ces

modifications pouvant altérer des propriétés de l'une ou l'autre protéine, notamment, la GFP et les protéines cibles.

Les constructions d'ADN peuvent être insérées dans un vecteur recombinant. Ce vecteur peut être n'importe quel vecteur approprié pour les procédures employées avec des vecteurs recombinants. Le choix du vecteur sera souvent effectué en fonction de la cellule hôte dans laquelle la construction d'ADN voudra être introduite. Le vecteur pourra ainsi être un vecteur capable de se répliquer de manière autonome, c'est-à-dire extrachromosomal, et indépendante de la réplication chromosomale, par exemple un plasmide. Alternativement, le vecteur pourra être élaboré de manière à intégrer tout ou partie de l'ADN qu'il contient dans le génome de la cellule hôte, et se répliquera en même temps que le(s) chromosome(s) dans lequel il sera intégré.

Le vecteur est préférentiellement un vecteur d'expression dans lequel la GFP fusionnée à la protéine cible ou la GFP fusionnée au ligand est sous le contrôle d'autres segments d'ADN requis pour la transcription. En général, le vecteur d'expression dérive d'ADN plasmidique ou viral ou peut contenir des éléments de l'un et de l'autre.

Le terme "sous le contrôle" indique que les segments d'ADN sont disposés sur le vecteur de manière à fonctionner de concert pour servir l'objectif voulu, par exemple, la transcription est initiée dans le promoteur et se poursuit tout au long de la séquence codant pour la protéine cible fusionnée à la GFP ou le ligand fusionné à la GFP.

Le promoteur peut être n'importe quelle séquence d'ADN susceptible de promouvoir une activité transcriptionnelle dans la cellule hôte choisie et peut être dérivé de gène homologues ou hétérologues à la cellule hôte.

Des exemples de promoteurs convenant pour l'expression de la protéine cible fusionnée avec le GFP ou du ligand fusionné avec la GFP dans des cellules mammifères sont le promoteur du virus simien SV40 (Subramani *et al.* 1981, Mol Cell. Biol. 1:854-864), le promoteur du virus du sarcome de Rous (RSV), le promoteur du cytomegalovirus (CMV) ou le promoteur tardif majeur de l'adénovirus (AdMLP).

Exemples de promoteurs pour cellules d'insectes :

Promoteur de la polyhédrine (US 4,745,051; Vasuvedan *et al.* 1992, FEBS Lett. 311:7-11) le promoteur P10 (Vlack *et al.* 1988, J. Gen. Virol. 69:765-776) le promoteur du gène précoce 1 du baculovirus (US 5,155,037; US 5,162,222).

Exemples de promoteurs pour levures :

Promoteurs des gènes de la glycolyse (Hitzeman *et al.* J. Biol. Chem. 1980, 255:12073-12080; Alber et Kawasaki, J. Mol. Appl. Gen. 1982, 1:419-434) des gènes des alcool deshydrogénases (Young *et al.* dans Genetic Engineering of microorganisms for chemicals (Hollaender *et al.* eds), Plenum Press, NY 1982).

Exemples de promoteurs pour bactéries:

Des exemples de promoteurs pour l'expression dans la bactérie peuvent être des promoteurs constitutifs comme le promoteur de la polymérase T7, ou des promoteurs inductibles comme par exemple le promoteur pL du phage lambda (Current Protocols in Molecular Biology, op.cit.).

Exemples de promoteurs pour champignons filamenteux

Les promoteurs utilisables sont par exemple le promoteur ADH3 (McKnight *et al.* EMBO J. 1985, 4:2093-2099) ou le promoteur tpiA. D'autres promoteurs utiles peuvent être dérivés des gènes codant pour l'aspartate protéinase de *Rhizomucor miehei*, l'alpha-amylase neutre de *Aspergillus niger*, de l'acétamidase de *Aspergillus nidulans*, de la TAKA amylase de *Aspergillus oryzae* ou le promoteur de la glucoamylase de *Aspergillus awamori*.

Le vecteur pourra par ailleurs contenir :

- des séquences de polyadénylation, comme par exemple celles de SV40 ou de la région Elb 5 de l'adénovirus,
- des séquences activatrices (enhancer) de la transcription (l'activateur de SV40),
- des séquences de réplication comme par exemple les séquences de réplication de SV40 ou du virus Epstein Barr, pour les cellules mammifères ou l'origine et les gènes de réplication REP 1-3 du plasmide 2 μ , pour les levures,
- des marqueurs de sélection, à savoir des gènes conférant une résistance à un antibiotique (néomycine, zéocine, hygromycine, ampicilline, kanamycine, tétracycline, chloramphénicol...) ou permettant la compensation d'un défaut (gène codant pour la dihydrofolate réductase permettant la résistance au méthotrexate, ou gène TPI de *S. pombe* décrit par Russell, 1985, Gene, 40:125-130).

La cellule hôte peut être n'importe quelle cellule capable d'exprimer la construction d'ADN insérée dans un vecteur approprié.

Les cellules peuvent être notamment des bactéries, des levures, des champignons et des cellules eucaryotes supérieures comme par exemple des cellules mammifères.

Des exemples de cellules bactériennes capables d'exprimer les constructions d'ADN sont:

- des bactéries grampositives telles que les souches de *Bacillus* comme *B. subtilis*, *B. licheniformis*, *B. lentus*, *B. brevis*, *B. stearothermophilus*, *B. thurigiensis* ou des souches de *Streptomyces* comme *S. lividans*, *S. murinus*,
- des bactéries gramnégatives telles *Escherichia coli*.

La transformation des bactéries peut être effectuée par transformation protoplastique ou par transformation de bactéries compétentes (Current Protocols in Molecular Biology, op.cit.).

Exemples de cellules eucaryotes:

Lignées cellulaires HEK 293, HeLa, cultures primaires, cellules COS (e.g. ATCC CRL 1650), BHK (e.g. ATCC CRL 1632) CHO (e.g. ATCC CCL 61).

Les méthodes d'introduction de l'ADN dans ces cellules (transfection, lipofection, électroporation etc. sont décrites dans Current Protocols in Molecular Biology, op.cit.

Exemples de cellules de levures :

Saccharomyces, *S. cerevisiae*, *S. kluyveri*,
Kluiveromyces, *K. lactis*,
Hansenula, *H. polymorpha*,
Pichia, *P. pastoris*,

transformées par introduction d'ADN hétérologue selon les protocoles décrits dans Current Protocols in Molecular Biology, op.cit.

Les cellules transformées sont sélectionnées par un phénotype déterminé par un marqueur de résistance, généralement à une drogue, ou par leur capacité à proliférer en l'absence d'un nutriment particulier.

Exemples de champignons filamenteux:

Les souches *Aspergillus* (*A. oryzae*, *A. nidulans*, *A. niger*), *Neurospora*, *Fusarium*, *Trichoderma*. L'utilisation de *Aspergillus* pour l'expression de protéines est décrite dans EP 272 277 ou EP 230 023 ou EP 184 438.

Exemples de cellules d'insectes :

On peut citer les lignées de *Lepidoptera* e.g. *Spodoptera frugiperda* (Sf9) ou *Trichoplusia ni* (Tni). Les méthodes de transformation (infection en particulier) sont décrites dans Current Protocols in Molecular Biology (op.cit.).

5

LES LIGANDS

Les ligands interagissant avec la protéine cible peuvent être de n'importe quelle origine (naturelle, synthétique, semi-synthétique, recombinante), et de n'importe quelle structure (chimique, peptidique, protéique). Ils peuvent être naturellement fluorescents (ou porteurs d'un chromophore) ou peuvent nécessiter soit une réaction chimique permettant le greffage d'un groupe fluorescent (ou d'un précurseur de groupe fluorescent) ou d'un chromophore, soit une construction d'ADN conduisant à la fusion du ligand avec la GFP et permettant l'expression du ligand ainsi rendu fluorescent.

15

Des exemples de réactions chimiques sont:

- couplage d'amines ou de thiols avec des réactifs de type halogénure d'alkyle, halogénures d'aryles, halogénures d'acyles, halogénures d'acides, le groupe isothiocyanate, le groupe maléimide, les époxydes, dans un solvant organique en présence d'une base ou en milieu aqueux,

20

- couplage d'acides avec des amines activées par des groupes tels que les succinimides.

25

Selon le procédé de l'invention, la fluorescence des cellules transformées peut être mesurée dans un spectrofluorimètre à l'aide duquel les propriétés spectrales des cellules, en suspension ou adhérentes, peuvent être déterminées par l'acquisition de leurs spectres d'excitation et d'émission. Les interactions avec le ligand fluorescent sont ensuite détectées par les changements des spectres d'excitation et/ou d'émission du donneur et de l'accepteur d'énergie, et les ligands sont définis comme pharmacologiquement significatifs si leurs interactions avec la protéine cible sont inhibées par l'addition d'un excès de ligand non fluorescent empêchant l'interaction entre la protéine cible fluorescente et le ligand fluorescent.

30

DESCRIPTION DES FIGURES :

35

- La Figure 1 donne la séquence nucléotidique codante de la GFP sauvage (Prasher *et al.* 1992, Gene 111:229-233) de *Aequorea victoria*.

- La Figure 2 représente la fluorescence mesurée lors de l'expression de la construction pMT3-EGFP-C3-SP. En ordonnée, on a présenté la fluorescence exprimée en coups par seconde (cps) et en abscisse la longueur d'onde d'émission. La trace représentée est un spectre d'émission de différence entre la mesure du milieu de culture exprimant la EGFP et le milieu de culture n'exprimant pas la EGFP.

- La Figure 3 représente la construction d'ADN pCEP4-NK2R-RF1 (13,67 kb) et comporte les séquence codant pour le peptide signal du récepteur nicotinique alpha7 (alpha7 SP), la EGFP (EGFP C3-1) et le récepteur NK2R (NK2R ARNm) des tachykinines.

- La Figure 4a représente les spectres d'excitation (émission 540 nm) et d'émission (excitation 450 nm) de cellules HEK293 en suspension exprimant les constructions d'ADN pCEP4-NK2R et pCEP4-NK2R-RF1. En ordonnée, on a présenté la fluorescence exprimée en coups par seconde (cps) et en abscisse la longueur d'onde d'émission.

Les courbes en pointillés représentent les spectres d'excitation (émission 540 nm) de pCEP4-NK2R (traits fins) et pCEP4-NK2R-RF1 (traits gras).

Les courbes en trait plein représentent les spectres d'émission (excitation 450 nm) de pCEP4-NK2R (traits fins) et pCEP4-NK2R-RF1 (traits gras).

- La Figure 4b représente le spectre d'émission (excitation 450 nm) de cellules exprimant les récepteurs NK2R-WT (courbe n° 3), NK2R-RF1 (courbe n° 1) et NK2R-RF2 (courbe n° 2). En ordonnée, on a présenté la fluorescence exprimée en coups par seconde (cps) et en abscisse la longueur d'onde d'émission.

- La Figure 5a représente la liaison de l'antagoniste ^3H SR 48968 sur des cellules exprimant le récepteur NK2R sauvage. En ordonnée, on a représenté la quantité de ^3H SR 48968 liée (en désintégrations par minute; dpm) et en abscisse, la concentration de ^3H SR 48968 ajoutée dans l'échantillon. Les losanges gris et noirs représentent la liaison totale de ^3H SR 48968 dans deux expériences différentes, les croix et carrés gris représentent la liaison non spécifique déterminée en présence d'un excès de neurokinine A (10 μM). Les lignes correspondent aux courbes théoriques de liaison d'un ligand à son récepteur ou à des sites de liaison non spécifiques. Les valeurs d'affinité déterminées (KD) sont de 1.05 nM et 0.78 nM dans chacune des deux

expériences. Les valeurs de liaison maximale (B max) sont toutes deux de 0.1 pMol/25000 cellules.

- La Figure 5b représente la liaison de l'antagoniste ^3H SR 48968 sur des
 5 cellules exprimant le récepteur fluorescent NK2R-RF1. En ordonnée, on a
 représenté la quantité de ^3H SR 48968 liée (en désintégrations par
 minute;dpm) et en abscisse, la concentration de ^3H SR 48968 ajoutée dans
 l'échantillon. Les losanges gris et noirs représentent la liaison totale de ^3H SR
 48968 dans deux expériences différentes, les croix et carrés gris représentent
 10 la liaison non spécifique déterminée en présence d'un excès de neurokinine A
 (10 μM). Les lignes correspondent aux courbes théoriques de liaison d'un
 ligand à son récepteur ou à des sites de liaison non spécifiques. Les valeurs
 d'affinité déterminées (KD) sont de 0.8 nM et 0.92 nM dans chacune des deux
 expériences. Les valeurs de liaison maximale (B max) sont respectivement de
 15 0.075 et 0.088 pMol/25000 cellules.

- La Figure 6a représente le test de fonctionnalité de réponse de libération
 de calcium intracellulaire (FURA 2) de cellules exprimant la construction
 d'ADN pCEP4-NK2R WT. En ordonnée, on a représenté la fluorescence à
 20 510 nm (exprimée en coups par seconde), l'excitation ayant lieu à 340 nm et
 en abscisse, on a représenté le temps (seconde). Les réponses sont évoquées
 par l'agoniste neurokinine A (NKA) et inhibées par l'antagoniste cyclo-(Gln-
 Trp-Phe-Gly-Leu-Met) (cyclopeptide). Dans l'expérience 1, on ajoute 10 nM
 de NKA. Dans l'expérience (2,3), on ajoute successivement 5 μM de
 25 cyclopeptide (2), puis 10 nM de NKA (3).

- La Figure 6b représente le test de fonctionnalité de réponse de libération
 de calcium intracellulaire (FURA 2) de cellules exprimant la construction
 d'ADN pCEP4-NK2R-RF1. En ordonnée, on a représenté la fluorescence à
 30 510 nm (exprimée en coups par seconde), l'excitation ayant lieu à 340 nm et
 en abscisse on a représenté le temps (seconde). Les réponses sont évoquées par
 l'agoniste neurokinine A (NKA) et inhibées par l'antagoniste cyclo-(Gln-Trp-
 Phe-Gly-Leu-Met) (cyclopeptide). Dans l'expérience 1, on ajoute 10 nM de
 NKA. Dans l'expérience (2,3), on ajoute successivement 5 μM de cyclopeptide
 35 (2), puis 10 nM de NKA (3).

- La Figure 7 représente la purification du peptide NKA BO I par HPLC
 en phase inverse. En abscisse, on a représenté le temps (minute) et en

ordonnée la densité optique (mV). La détection est effectuée à 2 longueurs d'onde : 219 nm (traits pointillés) et 530 nm (traits pleins).

Les pics identiques 1, 2 et 3 sont respectivement la NKA, le dérivé NKA-BODIPY, le réactif BODIPY-IA.

5

- La Figure 8a représente le déplacement de la liaison de ^3H SR48968 sur le récepteur NK2R-WT par NKA et NKA BO 1. En ordonnée, on a représenté la radioactivité (exprimée en désintégrations par minute;dpm) et en abscisse la concentration en ligand (M).

10

Les cercles noirs représentent l'expérience de déplacement de ^3H SR48968 par la NKA-BO I ($K_I = 16,15$ nM).

Les carrés blancs représentent l'expérience de déplacement de ^3H SR48968 par la NKA ($K_I = 3,03$ nM).

15

- La Figure 8b représente le déplacement de la liaison de ^3H SR48968 sur le récepteur NK2R-RF1 par NKA (ronds noirs : ($K_I = 2,1$ nM) et NKA-BO I (carrés blancs : ($K_I = 16,08$ nM). En ordonnée, on a représenté la radioactivité (exprimée en désintégrations par minute;dpm) et en abscisse la concentration en ligand.

20

- La Figure 9 représente l'expérience de transfert d'énergie entre le ligand fluorescent NKA-BO I et le récepteur fluorescent NK2R-RF1 déterminée à l'équilibre.

25

La courbe en trait plein représente l'émission de fluorescence (entre 490 et 600 nm) des cellules exprimant le récepteur fluorescent NK2R-RF1 (excitation 460 nm) (Etape 1).

La courbe en grands traits pointillés représente le même spectre d'émission de fluorescence après addition de 100 nM de NKA BO I (Etape 2).

30

La courbe en traits pointillés représente le spectre d'émission de fluorescence après addition, sur l'étape 2, de 10 μM de NKA non fluorescente. Les mêmes résultats sont obtenus après addition de 10 μM de cyclo(-Gln-Trp-Phe-Gly-Leu-Met) ou de SR 48968.

35

L'addition, en étape 2, de NKA non fluorescente au lieu de NKA BO I est sans effet sur le spectre d'émission de fluorescence. Celui-ci se superpose avec le spectre en trait plein.

En ordonnée, on a représenté la fluorescence en cps, en abscisse la longueur d'onde en nm.

- La Figure 10 représente la mesure en temps réel du transfert d'énergie entre 100 nM de NKA BO 1 et le récepteur NK2R-RF1 (1), et inhibition (2) par un excès de ligand non fluorescent (20 μ M de NKA ou de MEN 10,376 ou de cyclopeptide). En abscisse, on a représenté le temps en seconde et en ordonnée la fluorescence (coups par seconde) à 510 nm, l'excitation ayant lieu à 460 nm.

La mesure est effectuée avec une suspension de 10^6 cellules/ml.

- La Figure 11a représente la mesure en temps réel du transfert d'énergie entre 100 nM de NKA-TR et le récepteur NK2R-RF1 (1), et inhibition par un excès (2) de ligand non fluorescent (100 μ M de NKA ou de MEN 10,376 ou de cyclopeptide). En abscisse, on a représenté le temps en seconde et en ordonnée la fluorescence (coups par seconde) à 510 nm, l'excitation ayant lieu à 460 nm.

- La Figure 11b représente la mesure en temps réel du transfert d'énergie entre 100 nM de NKA-Eos et le récepteur NK2R-RF1 (1), et inhibition par un excès (2) de ligand non fluorescent (20 μ M de NKA ou de MEN 10,376 ou de cyclopeptide). En abscisse, on a représenté le temps en seconde et en ordonnée la fluorescence (coups par seconde) à 510 nm, l'excitation ayant lieu à 470 nm.

- La Figure 12 représente l'amplitude du signal de fluorescence en fonction de la concentration de NKA BO I ajoutée (0 à 256 nM) à une suspension de cellules (10^6 cellules/ml) exprimant le récepteur NK2R-RF1 et l'inhibition par un excès (A) de ligand non fluorescent (10 μ M de NK ou de MEN 10,376 ou de cyclopeptide). En abscisse, on a représenté le temps en seconde et en ordonnée la fluorescence (coups par seconde) à 510 nm, l'excitation ayant lieu à 450 nm.

- La Figure 13 représente le traitement des données de la Figure 12. En abscisse, on a représenté la concentration en NKA BO I (nM) et en ordonnée l'amplitude du signal de fluorescence exprimée en unités arbitraires (U.A.). La ligne en trait plein représente la courbe théorique de liaison de la NKA-BO I à ses sites et fournit une valeur d'affinité $KD = 24$ nM.

EXEMPLES

EXEMPLE 1: CONSTRUCTIONS D'ADN COMPRENANT UNE FUSION ENTRE LA
EGFP ET L'EXTREMITÉ AMINO TERMINALE DU RECEPTEUR NK2R DES
TACHYKININES

I) Fusion de la EGFP avec un peptide signal :

L'ADNc codant pour le EGFP (Figure 1) est fusionné en phase avec la
séquence codant pour le peptide signal de la sous-unité alpha 7 de poulet
(Genbank accession N°: X522995) codant pour un récepteur nicotinique de
l'acétylcholine comme suit:

On introduit sur les codons codant 1 à 9 de la EGFP un site de restriction
pour l'endonuclease BsrG I à l'aide de l'oligonucléotide
5'GGTCGCCACCCTGTACAAGAAGGGCGAGG3', des réactifs fournis dans
le kit de mutagenèse RPN 1526 (Sculptor) fourni par la société Amersham, et de
simple brin de pEGFP C3 préparé à partir du plasmide pEGFP C3 (Genbank
Accession N° U57607) fourni par la société ClonTech. le mutant pEGFP C3-1
obtenu est séquencé, puis cloné en phase avec le peptide signal de alpha7 par
ligation de deux fragments: le fragment BsrGI-Xho I de 5225 nt de pJL223
(Eiselé *et al.* 1993, Nature 366:479-483) et le fragment BsrG I - Xho I de 725
nt de pEGFP C3-1. Le plasmide pJL223 contient le gène de la protéine a7-
V201-5HT3 entre les sites Not I et Xho I du vecteur pMT3 (Swick, A.G. *et al.*
1992, Proc. Natl. Acad. Sci. 89:1812-1816). la construction obtenue nommée
pMT3-EGFP-C3-SP, est transitoirement exprimée dans des cellules HEK 293
(ATCC CRL 1573) après transfection au phosphate de calcium (Cheng et
Okayama 1986), afin de vérifier que la construction est correcte. Le spectre
d'émission de fluorescence (excitation 450 nm) des surnageants de culture de
cellules exprimant pMT3-EGFP C3-SP ou de cellules non transfectées
(concentrés 5 fois par centrifugation sur centrikon 10 (Amicon)) sont
enregistrés. Sur la figure 2 qui montre la différence entre le spectre de cellules
transfectées et non transfectées, on détecte nettement le pic d'émission de la
EGFP, ce qui indique que la construction conduit effectivement à l'expression
de EGFP sécrétée dans le milieu de culture.

II) Clonage du récepteur NK2R des tachykinines dans les vecteurs de
mutagenèse KS et d'expression pCEP4 :

Le fragment Spe I - Hind III, 2997 nt, du plasmide prTKR1-1 (Pr. S.
Nakanishi, Kyoto university, Japon, Biochem. Biophys. Res. Comm. 1989,

165:695-702), contenant l'ADNc codant pour le récepteur NK2R (Genbank accession N°: M31838) de rat, est ligué avec le fragment Spe I - Hind III, 3549 nt, du vecteur pBluescript KS (+) pour conduire au plasmide pKS NK2R.

Le fragment Not I - BsrG I, 1369 nt, du plasmide prTKR1-1 est ligué avec
 5 le fragment BsrG I - Xho I, 1663 nt, de pKS NK2R et le fragment Not I - Xho I, 10370 nt de pCEP4 pour conduire au plasmide pCEP4-NK2R.

III) Fusion de la EGFP entre le peptide signal de alpha7 et l'extrémité amino terminal du récepteur NK2R des tachykinines :

10 Le fragment Not I - Xho I, 816 nt, de pMT3-EGFP C3-SP est ligué avec le fragment Not I Xho I (digestion partielle Xho I), 12856 nt, de pCEP4-NK2R pour conduire à la construction pCEP4-NK2R-RF1 (figure 3).

15 EXEMPLE 2: CONSTRUCTION D'ADN COMPRENANT LA FUSION DE LA GFP DANS LES BOUCLES INTRACELLULAIRES i1 ET i3 DU RECEPTEUR NK2R DES TACHYKININES

I) Introduction de sites de clonage de la EGFP dans la boucle i1 ou i3 du récepteur NK2R :

20 L'ADN simple brin de pKS NK2R est mutagénisé comme en 1 a) avec les oligonucléotides

i1: 5'CACGAGAGGATGTACAACCTCGAGCGCACAGTCACC3'
 contenant les mutations pour les sites de clonage BsrG I et Xho I, permettant l'introduction de la EGFP entre les acides aminés 65 et 66 et

25 i3: 5'GTACCCAGACACCAGCTAGCAGATCTGAAGCTTCGCCATCAGGC3'
 contenant les mutations pour les sites de clonage Nhe I, Bgl II et Hind III permettant l'introduction de la EGFP entre les résidus 233 et 234 ou 233 et 238.

30 Les plasmides obtenus pKS NK2R-i1 et -i3 sont introduits dans des bactéries XL1Blue compétentes (transformation), et les échantillons d'ADN plasmidique isolés à partir des colonies résistantes à l'ampicilline sont criblés pour la présence des sites introduits respectivement par les mutations à l'aide des oligonucléotides i1 et i3.

35 II) Clonage de la EGFP dans les boucles i1 et i3 du récepteur NK2R des tachykinines :

- clonage dans la boucle i1: les fragments Hind III - BsrG I, et Hind III - Xho I, de pKS NK2R-i1 sont ligués avec le fragment BsrG I - Xho I, 725 nt, de

pEGFP C3-1. L'insert de 3741 nt codant pour la protéine de fusion est ensuite excisé par les enzymes Spe I et Sal I et ligué avec le vecteur pCEP4 ouvert par les enzymes Nhe I et Xho I pour conduire à la construction d'ADN pCEP4 NK2R-RF2 ;

5 - clonage dans la boucle i3: deux constructions sont obtenues:

les fragments Nhe I - Bgl II, 744 nt, de pEGFP C3 sont ligués avec les fragments Not I - Nhe I et Bgl II - Not I de pKS-NK2R-i3, l'insert Spe I - Sal I de 3750 nt ainsi obtenu est ensuite cloné dans le vecteur pCEP4 entre les sites Nhe I et Xho I pour conduire à la construction d'ADN pCEP4-NK2R-RF3.

10 les fragments Nhe I - Hind III, 757 nt, de pEGFP C3 sont ligués avec les fragments Not I - Nhe I et Hind III - Not I de pKS-NK2R-i3, l'insert Spe I - Sal I de 3770 nt ainsi obtenu est ensuite cloné dans le vecteur pCEP4 entre les sites Nhe I et Xho I pour conduire à la construction d'ADN pCEP4-NK2R-RF4.

15

EXEMPLE 3: EXPRESSION DES PROTEINES RECOMBINANTES ET CARACTERISATION FONCTIONNELLE

20 I) Expression :

Des cellules HEK 293 sont transfectées, par la méthode de la précipitation au phosphate de calcium (Chen & Okayama 1987, Mol. Cell. Biol. 7:2745-2752, Current Protocols in Molecular Biology, op.cit.), par les constructions d'ADN pCEP4-NK2R-RF1, -RF2, -RF3 et -RF4. Des lignées stables sont établies par sélection des cellules transfectées résistantes à l'hygromycine (100 µg/ml, Clontech). Les cellules sont cultivées en présence d'hygromycine 100 µg/ml dans du milieu MEM (Gibco) supplémenté de 10% de sérum de veau foetal (Seromed) de Pénicilline (100 unités/ml), streptomycine (100 µg/ml) et glutamine (4 mM) (Methods in enzymology, Vol LVIII, 1979).

30

II) Mesures de l'expression et propriétés de liaison des récepteurs recombinants :

a) Par fluorimétrie :

Les expériences de fluorescence sont effectuées dans une cuve de 1 ml pourvue d'un système d'agitation magnétique et placée dans un spectrofluorimètre Fluorolog (SPEX) équipé d'une lampe Xe 450W (Osram) et de monochromateurs Spex 1680 0.22m (excitation) et Spex 1681 0.22 m (émission). Les cellules ou les fragments de membrane sont mis en suspension

35

dans du tampon physiologique: Hepes 10 mM, NaCl 137,5 mM, MgCl₂ 1,25 mM, CaCl₂ 1,25 mM, KCl 6 mM, glucose 5,6 mM, NaH₂PO₄ 0,4 mM, BSA 0,1% (w/v), pH 7,4.

Les cellules entières sont récoltées après traitement au Versène (PBS, 5 mM EDTA), centrifugées 5 min. à 1.000 g et sont resuspendues à une concentration de 250.000-1.000.000 cellules/ml dans le tampon physiologique.

La figure 4a montre les spectres d'excitation et émission enregistrés avec des cellules transfectées par les constructions pCEP4-NK2R-WT et pCEP4-NK2R-RF1. Les spectres font clairement apparaître le signal de la EGFP et indiquent que ces constructions sont effectivement exprimées par les cellules HEK 293. La figure 4b montre les spectres émission de fluorescence de cellules exprimant le récepteur sauvage ainsi que les fusions -RF1 et RF2.

b) Par expérience de liaison :

L'apparition de sites de liaison des neurokinines à la surface des cellules est déterminée par liaison de 0.1 nM ¹²⁵I NKA ou 1 nM ³H SR48968 dans du PBS sur des cellules entières en suspension (200-500.000 Cellules/ml, 250 µl/essai). Après 30 min. d'incubation à température ambiante, les échantillons sont filtrés sur filtres GF/C (Whatmann) prétraités dans 1% de lait en poudre dans du PBS (KCl 2.7 mM, KH₂PO₄ 1.47 mM, NaCl 0.137 mM, Na₂HPO₄ 8,06 mM), rincés deux fois au PBS (4 ml), puis comptés dans un cocktail scintillant.

Les courbes de saturation de la liaison de ³HSR 48 968 sont effectuées dans du tampon Hepes 10 mM, NaCl 137,5 mM, MgCl₂ 1,25 mM, CaCl₂ 1,25 mM, KCl 6 mM, glucose 5,6 mM, NaH₂PO₄ 0,4 mM, BSA 0,1% (w/v), pH 7,4 à 4°C pendant 1 h 30 en présence ou en absence de NKA 1 µM final. Chaque échantillon de 500 µl contient 25 000 cellules, et la fraction de ligand lié est inférieure à 10% de la quantité ajoutée dans chaque tube. La filtration est effectuée en fin d'incubation comme décrit plus haut. Les figures 5a et 5b montrent les courbes de liaison (en dpm liés) obtenues avec des concentrations croissantes du ligand ³HSR 48968 sur respectivement des cellules exprimant le récepteur sauvage (NK2R WT) ou la fusion N terminale avec la EGFP (NK2R-RF1). Le ligand exhibe la même affinité pour les deux récepteurs et le nombre de sites de liaisons exprimés à la surface des cellules est comparable.

III) Tests fonctionnels :

I) Mesure du calcium cytosolique à l'aide du FURA 2 :

Le chelateur fluorescent du calcium, FURA 2 acétylmethylester (Molecular probes), dissout dans du DMSO est dilué à la concentration de 3 μ M dans du tampon Hepes 10 mM, NaCl 137,5 mM, MgCl₂ 1,25 mM, CaCl₂ 1,25 mM, KCl 6 mM, glucose 5,6 mM, NaH₂PO₄ 0,4 mM, BSA 0,1 % (w/v), pH 7,4. Le milieu de culture des cellules est aspiré puis remplacé par 7 à 10 ml de la solution de FURA 2 AM. Les cellules sont placées dans l'incubateur à CO₂ pendant 45 min. Le milieu est alors aspiré, remplacé par le tampon Hepes sans FURA et les cellules sont replacées dans l'incubateur à CO₂ pendant 15 min. supplémentaires. Le tampon est aspiré, puis les cellules sont récoltées après avoir été décrochées de la boîte par une solution de PBS, 5 mM EDTA pendant 5 min. Après centrifugation à 1000 x g pendant 5 min., le culot de cellules obtenu est resuspendu à raison de 1 x 10⁶ cellules/ml dans le tampon Hepes.

Les mesures de libération de calcium sont effectuées à 37°C, dans une cuve de spectrofluorimètre contenant par un barreau magnétique d'agitation. La longueur d'onde d'excitation est fixée à 340 nm et la longueur d'onde d'émission est fixée à 510 nm.

La figure 6, montre les résultats obtenus lors de la stimulation de cellules transfectées avec la construction codant pour le récepteur sauvage (6a) et de cellules transfectées par la construction pCEP4-NK2R-RF1 (6b). Les réponses évoquées par la neurokinine A sont inhibées par les antagonistes NK2R spécifiques SR48968 (Sanofi recherche), MEN 10,376 (Bachem) ou le cyclopeptide cyclo(-Gln-Trp-Phe-Gly-Leu-Met) (Bachem). La neurokinine A n'évoque aucune réponse sur des cellules HEK 293 non transfectées.

Préparation de fragments de membranes :

Les fragments de membrane sont préparés par homogénéisation des cellules à l'aide d'un homogénéiseur de tissu (potter ou ultraturax) en présence d'un mélange d'inhibiteurs de protéases, à 4°C. Les cellules sont centrifugées à 1000 x G pendant 5 min. puis resuspendues dans du tampon de préparation de membranes: Tris-HCl 50 mM, EDTA-Na 1 mM, DTT 10 mM, contenant le cocktail d'inhibiteurs de protéases, Complete (Boehringer). La suspension est homogénéisée à l'aide d'un potter à 4°C. Après centrifugation à 3000 x G pendant 10 min., le surnageant est collecté, le culot est repris dans le tampon ci-dessus, rehomogénéisé, et centrifugé à nouveau. Les deux surnageants obtenus sont rassemblés et centrifugés à 150 000 x g pendant 30 min. Les culots obtenus

sont resuspendus dans du tampon de préparation de membranes à une concentration de 6-10 mg prot/ml.

EXEMPLE 4: PREPARATION DE LIGANDS FLUORESCENTS

5

I) Préparation de neurokinine A fluorescente :

a) Groupe Bodipy 530/560 :

La NKA lyophilisée est dissoute dans de la DMF à 10 mM final.

10 A 50 μ L de cette solution (0.5 μ Mol, 50 μ L), on ajoute 10 μ mol de NEt₃ (200 mM dans CH₃CN), soit 100 μ L, puis 15 μ L de BODIPY 530/550 IA [N-(4,4-difluoro-5,7-diméthyl-4-bora-3a,4a-diaza-s-indacene-3-propionyl)-N'-iodoacetylenediamine] dissout dans de la DMF à raison de 0.3 μ Mol par 10 μ L. Le mélange est vortexé, puis laissé à température ambiante. Après 24 h, le produit de la réaction est purifié par HPLC (Gilson) sur une colonne de phase
15 inverse Z5C8 25F (Zorbax) sur laquelle on développe un gradient linéaire de 10 à 95% solvant B en 60 minutes (A: H₂O 0.1% TFA; B: CH₃CN 0.1% TFA) avec un débit de 1 ml/min. Les longueurs d'ondes de détection sont fixées à 219 nm (peptide) et 530 nm (fluorophore). Le produit élué (NKA BO I) au
20 temps 34 min. (Figure 7) est collecté, concentré par évaporation et resuspendu dans de la DMF.

b) Groupes coumarine et éosine :

Les conditions réactionnelles employées pour la marquage de la neurokinine A par les dérivés de coumarine (7-diéthylamino-3-((4'-
25 (iodoacétyl)amino)phényl)-4-méthylcoumarine) et d'éosine (éosine-5-iodoacétamide) sont les mêmes que en a). Les purifications sont effectuées sur colonne de phase inverse Z5C8 25F (Zorbax) sur laquelle on développe un gradient linéaire de 10 à 95% solvant B en 60 minutes (A: H₂O 0.1% TFA; B: CH₃CN 0.1% TFA) avec un débit de 1 ml/min. le dérivé coumarine de la NKA
30 (NKA-Coum) est élué au temps 25 min., le dérivé éosine de la NKA (NKA-Eos) est élué au temps 27 min.

c) Groupe sulforhodamine 101 :

Le réactif utilisé est le chlorure d'acide de la sulforhodamine 101
35 (Aldrich, ou Texas Red commercialisé par Molecular Probes). Le protocole est le même que pour le greffage du BODIPY 530/550 IA. La purification est effectuée par HPLC sur une colonne de phase inverse Z5C8 25F (Zorbax) sur laquelle on développe un gradient linéaire de 10 à 95% solvant B en 60 minutes

(A: H₂O 0.1% HFBA; B: CH₃CN 0.1% HFBA) avec un débit de 1 ml/min. Les longueurs d'ondes de détection sont fixées à 219 nm (peptide) et 590 nm (fluorophore). le produit élué (NKA TR) au temps 40-41 min. est collecté, concentré par évaporation et resuspendu dans de la DMF.

5

EXEMPLE 5) DETECTION DE L'INTERACTION ENTRE LE RECEPTEUR NK2R FLUORESCENT ET SES LIGANDS FLUORESCENTS.

I) Par déplacement d'un radioligand (expérience de compétition) :

10 Les courbes de déplacement de la liaison de ³HSR 48968 par un ligand non radioactif sont effectuées dans du tampon Hepes 10 mM, NaCl 137,5 mM, MgCl₂ 1,25 mM, CaCl₂ 1,25 mM, KCl 6 mM, glucose 5,6 mM, NaH₂PO₄ 0,4 mM, BSA 0,1% (w/v), pH 7,4 à 4°C pendant 1 h 30 en présence ou en absence de NKA 1 μM final. Chaque échantillon de 500 μl contient
15 25 000 cellules, 1 nM de ³HSR 48968 et un ligand non radioactif à différentes concentrations (de 1 nM à 10 μM). L'incubation est effectuée pendant 1 heure à 4°C. La filtration est effectuée en fin d'incubation comme décrit en 3b).

La figure 8 montre les courbes de déplacement du radioligand ³HSR 48968 par la neurokinine A (NKA) et la NKA BO I sur respectivement
20 des cellules HEK 293 exprimant le récepteur NK2R sauvage (construction pCEP4-NK2R, figure 8A) ou la fusion de la EGFP en N-terminal du récepteur NK2R (construction pCEP4-NK2R-RF1, figure 8b). Les points représentent la radioactivité liée (en dpm) en présence de concentrations variables de NKA ou de NKA BO I. Les valeurs d'affinité dérivées de ces courbes indiquent que la
25 NKA (tout comme la NKA BO I) se lie avec la même affinité au récepteur sauvage et au récepteur rendu fluorescent. Les valeurs d'affinité sont pour la NKA: K_I = 3 nM sur le récepteur sauvage et 2,1 nM sur le récepteur fluorescent et pour la NKA BO I: K_I = 16 nM sur le récepteur sauvage et 16 nM sur le récepteur fluorescent. Les mêmes mesures effectuées avec
30 l'antagoniste MEN 10,376 conduisent aux valeurs d'affinité: K_I = 53 nM sur le sauvage et K_I = 61 nM sur le récepteur fluorescent.

II) Par transfert d'énergie :

a) interactions entre la NKA BO I et le récepteur NK2R-RF1 à l'équilibre:

35 Les cellules HEK293 exprimant le récepteur NK2R-RF1 sont placées en suspension à 1 000 000 cellules/ml dans le tampon physiologique Hepes (Hepes 10 mM, NaCl 137,5 mM, MgCl₂ 1,25 mM, CaCl₂ 1,25 mM, KCl 6 mM, glucose 5,6 mM, NaH₂PO₄ 0,4 mM, BSA 0,1% (w/v), pH 7,4). Les cellules

sont ensuite placées dans une cuve de fluorescence à une concentration pouvant varier de 100 000 à 1 000 000 cellules/ml. Un spectre d'émission de ces cellules est enregistré entre 490 et 600 nm (excitation 460 nm) puis la NKA BO I est ajoutée à une concentration finale de 100 nM. On enregistre à nouveau le spectre d'émission de la solution. On ajoute ensuite un excès (1-10 μ M) de ligand non marqué spécifique du récepteur NK2R (NKA non marquée ou de SR 48968 (Sanofi recherche) ou du peptide cyclique, cyclo(-Gln-Trp-Phe-Gly-Leu-Met), et on enregistre à nouveau le spectre d'émission de la solution. La Figure 9 montre les trois spectres superposés sur lesquels on détecte nettement une extinction de la fluorescence de la EGFP (pic à 510 nm) lors de l'addition de NKA BO I et un retour à la fluorescence initiale lors de l'addition subséquente de ligand non marqué. on détecte aussi l'apparition d'un pic à 550-560 nm lors de l'addition du ligand fluorescent et une diminution de son intensité lors de l'addition de ligand non marqué. Ces résultats indiquent l'occurrence d'un transfert d'énergie entre le récepteur fluorescent et son ligand fluorescent. Ce signal est renversable par addition d'un agent pharmacologique susceptible d'inhiber l'interaction entre le ligand et son récepteur. L'addition de NKA non fluorescente sur des cellules exprimant le récepteur fluorescent NK2R-RF1 est sans effet sur le spectre d'émission de fluorescence.

b) Interactions entre la NKA BO I et le récepteur NK2R-RF1 en temps réel :

Les mêmes enregistrements peuvent être effectués en temps réel. Pour cela, la longueur d'onde d'excitation est fixée à 460 nm et la longueur d'onde d'émission à 510 nm. L'addition de NKA BO I sur une suspension de cellules entraîne une diminution de l'intensité de fluorescence à 510 nm et l'addition subséquente d'un excès de ligand non marqué rétablit la fluorescence à sa valeur initiale (voir figure 10). La valeur finale de l'intensité de fluorescence peut être supérieure à la valeur initiale lorsque l'absorption du ligand fluorescent contribue au signal. Ceci est observé avec la NKA BO I pour des concentrations supérieures à 200 nM, lorsque la concentration en cellules est de l'ordre de 5×10^5 à 1×10^6 cellules/ml. Enfin, l'addition de NKA non fluorescente au temps 0 est sans effet sur l'intensité du signal mesuré à 510 nm.

c) Détection de l'interaction entre le récepteur NK2R-RF1 et les ligands NKA TR et NKA Eos :

La reproduction de l'expérience décrite en a) avec la NKA TR (figure 11a) ou la NKA Eos (figure 11b) indique que la détection d'un signal d'interaction récepteur NK2R-RF1 ligand fluorescent n'est pas restreinte au

couple EGFP-BODIPY mais peut aussi être étendue aux couples EGFP-sulforhodamine 101 ou EGFP-Eosine.

d) Expérience de saturation de la liaison de NKA BO I à ses sites récepteurs :

5 Etant donné que l'amplitude du signal enregistré selon la description en 8b (figure 12) est proportionnel à la concentration de NKA BO I ajoutée, on peut effectuer une mesure de l'amplitude du signal spécifique en fonction de la concentration de ligand ajouté. La figure 12a montre la variation d'amplitude du signal lorsque la concentration de NKA BO I ajoutée varie de 0 à 256 nM, par
10 addition successive d'aliqots d'une solution stock de 10^{-5} M sur une suspension de 1 ml de cellules à 10^6 cellules/ml dans le tampon physiologique Hepes. Le traitement des données expérimentales (figure 12b) permet d'extraire une valeur d'affinité de la NKA BO I ($KD = 20-30$ nM) en excellent accord avec les mesures effectuées par déplacement d'un radioligand ainsi qu'il est
15 décrit dans l'exemple 5, I).

e) Expérience de compétition :

Les fragments de membrane contenant le récepteur NK2R-RF1 préparés selon le procédé décrit dans l'exemple 3, section préparation de fragments de membranes, sont dilués dans le tampon Hepes (Hepes 10 mM, NaCl 137,5 mM,
20 MgCl₂ 1,25 mM, CaCl₂ 1,25 mM, KCl 6 mM, glucose 5,6 mM, NaH₂PO₄ 0,4 mM, BSA 0,1 % (w/v), pH 7,4) à raison de 20 μ L de membranes/ml. Des aliqots des membranes sont incubés en présence de NKA, MEN 10,376, de cyclo(-Gln-Trp-Phe-Gly-Leu-Met) ou de SR 48968 à différentes concentrations. Après 30 minutes d'incubation, les échantillons sont placés dans une cuve de
25 spectrofluorimétrie et le signal engendré par addition de NKA BO I 25 nM est enregistré pendant 120 sec. à 510 nm, la longueur d'onde d'excitation ayant été fixée à 470 nm. L'amplitude du signal évoqué par l'interaction entre le récepteur NK2R-RF1 et son ligand NKA BO I étant proportionnel au nombre de sites de liaison accessibles au ligand fluorescent, on peut établir une courbe de
30 déplacement de la NKA BO I par le ligand non fluorescent.

On peut aussi procéder par mélange simultané des fragments de membrane contenant le récepteur NK2R-RF1, le ligand NKA BO I et le ligand non marqué. Le mélange est ensuite incubé pendant le temps nécessaire à atteindre
35 l'équilibre de liaison (30-60 min.) et la fluorescence est mesurée à 510 nm en fixant la longueur d'onde d'excitation à 470 nm. Les mêmes expériences peuvent être effectuées avec des cellules entières à la concentration de 250 000 à 1 000 000 de cellules/ml.

EXEMPLE 6: CLONAGE DE L'ADNC NK2R-RF1 DANS LE VECTEUR pPIC9 ET
EXPRESSION DANS LA LEVURE *PICHA PASTORIS*

a) Clonage :

La partie de pCEP4-NK2R-RF1 codant pour la protéine de fusion est
amplifiée par PCR (Current Protocols in Molecular Biology, op.cit.) en utilisant
les amorces

5'GGAGAGTTCCAACCTCGAGAAAAGAAAGAAGGGCGAGGAG3' et
5'GTCAGCTGTTTCTGCGGCGCGCTAAGCCTGGGCCTT3'

permettant 1) la production d'un fragment de 1868nt codant pour la totalité de la
protéine de fusion NF2R-EGFP à l'exception du peptide signal et 2) le clonage
en phase dans le vecteur d'expression de levure pPIC9 (invitrogen) avec la
séquence codant pour le peptide signal du facteur alpha promoteur du gène
AOX1. Les sites de clonage utilisés sont respectivement XhoI pour l'extrémité
5' du produit d'amplification et Not I pour son extrémité 3'

b) Expression :

Les levures sont transformées avec le plasmide pPIC9-NK2R-RF1
linéarisé (StuI ou SalI) et mises en culture sur milieu MD sans histidine, préparé
selon les indications du manuel fourni avec le vecteur pPIC9 (inVitrogen).
L'expression de la construction d'ADN introduite dans la cellules est induite par
le Méthanol. Pour cela, les colonies sont propagées en milieu liquide (BMGY)
pendant 24 h, puis transférées dans du milieu BMMY contenant 0.5% de
méthanol permettant l'induction de l'expression de la construction d'ADN
NK2R-RF1. Des aliquots de ces cultures sont prélevés et les clones exprimant la
protéine fluorescente sont identifiés par mesure des spectres d'excitation et
d'émission de la EGFP.

EXEMPLE 7: CONSTRUCTION D'ADN CODANT POUR LE RECEPTEUR
MUSCARINIQUE DE L'ACETYLCHOLINE FUSIONNE AVEC LA EGFP ET EXPRESSION
DANS LES CELLULES MAMMIFERES.

I) Clonage : le fragment d'ADNc codant pour le récepteur humain
muscarinique M1 (Genbank Accession N° X15263) est amplifié par PCR
(Current Protocols in Molecular Biology, op.cit.) en utilisant les amorces :
5'TTAGTTCTAAACTAGCGGCCGCACTAGTCCTCCATGAACACTTCAGC
CCCA3' et
5'CTTGAACCTATAGCTAGCCTCGAGTCAGCATTGGCGGGAGGG3'.

Le fragment de 1383 nt obtenu est clivé par les enzymes Not I (en 5') et Xho I (en 3') et ligué avec le vecteur KS ouvert par les mêmes enzymes (fragment de 2888nt) pour conduire à la construction KS-hM1, ou ligué avec le vecteur pCEP4 ouvert par les mêmes enzymes pour conduire à la construction pCEP4-hM1.

La construction KS-hM1 est utilisée pour la production d'ADN simple brin (Current Protocols in Molecular Biology, op.cit.) et l'obtention de mutants.

II) fusion de la EGFP en N-terminal du récepteur hM1.

L'oligonucléotide 5'CCTGCTGTCTCAGATCTCATCACCGTCC3' est utilisé, conjointement avec les réactifs du kit de mutagenèse Sculptor (Amersham) pour produire un mutant permettant la fusion en position 13 de la séquence codante du récepteur hM1 grâce à l'introduction d'un site de restriction pour l'enzyme Bgl II.

Le mutant obtenu est digéré par les enzymes Bgl II et Xho I et le fragment de 1354 nt engendré, est ligué avec le fragment Not I - Bgl II, 812 nt, de pCEP4-NK2R-RF1, et le vecteur pCEP4 ouvert par les enzymes Not I et Xho I, pour conduire à la construction d'ADN pCEP4-hM1-RF1.

III) expression de la protéine de fusion hM1-RF1.

Le plasmide pCEP4-hM1-RF1 est introduit dans des cellules HEK 293 par transfection au phosphate de calcium ou dans des cellules Cos 1 par électroporation (Current Protocols in Molecular Biology, op.cit.).

L'expression de la protéine est détectée comme décrit plus haut.

IV) synthèse et purification du ligand muscarinique ABT-Bodipy.

L'ABT base (3-[2'-aminobenzhydryloxy]tropane) est mis en solution dans la DMF (10 mM). 20 μ l de cette solution (0.2 μ Moles) sont mélangés avec 4 μ l d'une solution 100 mM de Bodipy -IA et laissés à température ambiante pendant 20 h. Le produit de la réaction est purifié par HPLC (Gilson) sur une colonne de phase inverse Z5C8 25F (Zorbax) sur laquelle on développe un gradient linéaire de 10 à 95% solvant B en 60 minutes (A: H₂O 0.1% TFA; B: CH₃CN 0.1% TFA) avec un débit de 1 ml/min. Les longueurs d'ondes de détection sont fixées à 219 nm (peptide) et 530 nm (fluorophore). Le produit élué (ABT Bo) au temps 34 min. (Figure 7) est collecté, concentré par évaporation et resuspendu dans de la DMF.

EXEMPLE 8: CONSTRUCTION D'ADN CODANT POUR DES RECEPTEURS NICOTINIQUES FLUORESCENTS

5 a) Construction d'ADN codant pour la fusion de la EGFP dans la région
MIR du récepteur $\alpha 7$ -V201-5HT₃.

Le plasmide pJL223 (Eiselé *et al.* 1993, Nature 366:479-483) contient le
gène de la protéine $\alpha 7$ -V201-5HT₃ qui forme un récepteur canal activé par
l'acétylcholine et la nicotine lors de son expression dans des ovocytes de
Xénope. l'ADNc codant est compris entre les sites Not I et Xho I du vecteur
10 pMT3 (Swick, A.G. *et al.* 1992, Proc. Natl. Acad. Sci. 89:1812-1816).

L'insert Not I - Xho I de 1424 nt est cloné entre les sites Not I et Xho I du
vecteur Bluescript et le plasmide obtenu (KS 223) sert de matrice à la
production d'ADN simple brin.

L'oligonucléotide
15 5'CAGATCATTAGTTGTACAGGAAAGATCTTGAGGATCCTGGAGTGAA
G3'

est utilisé pour introduire, sur KS223, les sites de restriction pour les enzymes
BsrG I, Bgl II et BamH I dans la même phase que celle des sites identiques
portés par le plasmide pEGFP-C3. La mutation est introduite au niveau d'une
20 région du récepteur appelée MIR (Major Immunogenic Region, Barkas *et al.*
1987, Science, 235:77-80) entre les acides aminés 63 et 64.

Les fragments Not I-BsrG I (267 nt) et Bgl II-Xho I (1147 nt) de ce
mutant de KS 223 sont ligués avec le fragment BsrG I-Bgl II (721 nt) de
pEGFP-C3 et le vecteur pCEP4 ouvert par les enzymes Not I et Xho I, pour
25 conduire à la construction d'ADN pCEP4-223-RF1.

Les fragments Not I-BsrG I (267 nt) et BamH I-Xho I (1138 nt) de ce
mutant de KS 223 sont ligués avec le fragment BsrG I-BamH I (772 nt) de
pEGFP-C3 et le vecteur pCEP4 ouvert par les enzymes Not I et Xho I, pour
conduire à la construction d'ADN pCEP4-223-RF2.

30 b) Construction d'ADN codant pour la fusion de la EGFP dans la région
cytoplasmique du récepteur $\alpha 7$ -V201-5HT₃.

L'ADNc codant pour la protéine $\alpha 7$ -V201-5HT₃ contient dans son
domaine cytoplasmique les séquences des sites Avr II et Pst I respectivement en
phase et cohésive avec les séquences clivées par les enzymes Nhe I et Pst I du
35 plasmide pEGFP-C2 (ClonTech) et permettent l'obtention d'un protéine de
fusion contenant la séquence de le EGFP dans le domaine cytoplasmique de la
protéine $\alpha 7$ -V201-5HT₃.

La construction d'ADN codant pour cette protéine de fusion est donc obtenue par ligation des fragments Not I-Avr II (1036 nt) et Pst I - Xho I (286 nt) de KS 223 avec le fragment Nhe I - Pst I (774 nt) de pEGFP-C2 et le vecteur pCEP4 ouvert par les enzymes Not I et Xho I pour conduire à la construction pCEP4-223-RF3.

Les constructions pCEP4-223-RF1, -RF2, et -RF3 sont ensuite exprimées dans des cellules HEK 293 ainsi que décrit plus haut.

REVENDICATIONS

1. Utilisation d'une protéine fluorescente choisie parmi les protéines fluorescentes issues ou dérivées de protéines autofluorescentes de cnidaires, notamment choisie parmi :

- la protéine fluorescente verte (GFP), ou
- des variants dérivés de la GFP, par addition, délétion ou substitution d'un ou plusieurs acides aminés, sous réserve que ces variants conservent la propriété de fluorescence,

- ou des fragments de la GFP, ou de fragments des susdits variants, sous réserve que ces fragments conservent la propriété de fluorescence, pour la détection et la quantification d'interactions non covalentes entre une protéine cible marquée par la GFP ou l'un des variants ci-dessus définis ou l'un des fragments ci-dessus définis et l'un de ses ligands marqué par un marqueur constitué :

- soit par une molécule susceptible d'absorber la lumière émise par la protéine fluorescente,

- soit par une substance fluorescente, cette détection et quantification ayant lieu par transfert d'énergie de fluorescence:

- . entre la GFP ou l'un des variants définis ci-dessus, ou l'un des fragments définis ci-dessus et la susdite substance fluorescente, la substance fluorescente étant telle que soit elle est excitable à la longueur d'onde d'émission de la GFP ou de l'un des susdits variants, ou de l'un des susdits fragments, soit elle émet à la longueur d'excitation de la GFP, ou de l'un des susdits variants, ou de l'un des susdits fragments, ou

- . entre la GFP ou l'un de ses variants définis ci-dessus, ou l'un des fragments définis ci-dessus, et la susdite molécule susceptible d'absorber la lumière émise par la protéine fluorescente.

2. Utilisation d'un ligand marqué par un marqueur constitué :

- soit par une molécule susceptible d'absorber la lumière émise par la protéine fluorescente,

- soit par une substance fluorescente, pour la détection et la quantification d'interactions non covalentes entre une protéine cible et le susdit ligand, ladite protéine cible étant marquée par une

protéine fluorescente choisie parmi les protéines fluorescentes issues ou dérivées de protéines autofluorescentes de cnidaires, notamment choisie parmi :

- la protéine fluorescente verte (GFP), ou
- des variants dérivés de la GFP, par addition , délétion ou substitution d'un ou plusieurs acides aminés, sous réserve que ces variants conservent la propriété de fluorescence,

- ou des fragments de la GFP, ou de fragments des susdits variants, sous réserve que ces fragments conservent la propriété de fluorescence,

cette détection et quantification ayant lieu par transfert d'énergie de fluorescence:

- . entre la GFP ou l'un des variants définis ci-dessus, ou l'un des fragments définis ci-dessus et la susdite substance fluorescente, la substance fluorescente étant telle que soit elle est excitable à la longueur d'onde d'émission de la GFP ou de l'un des susdits variants, ou de l'un des susdits fragments, soit elle émet à la longueur d'excitation de la GFP, ou de l'un des susdits variants, ou de l'un des susdits fragments, ou

- . entre la GFP ou l'un de ses variants définis ci-dessus, ou l'un des fragments définis ci-dessus, et la susdite molécule susceptible d'absorber la lumière émise par la protéine fluorescente.

3. Utilisation selon la revendication 1, dans laquelle la protéine fluorescente est choisie parmi :

- la protéine fluorescente verte (GFP),
- la protéine fluorescente bleue (BFP),
- la protéine fluorescente jaune (RSGF ou EGFP),
- GFPUV,

ou leurs mutants dans lesquels les codons sont optimisés pour l'expression dans les cellules humaines, bactériennes ou végétales.

4. Utilisation d'une protéine fluorescente (n° 1) selon l'une des revendications 1 ou 3, dans laquelle le ligand est marqué

* soit par une substance fluorescente, le marquage étant :

- soit effectué par voie chimique, la substance fluorescente étant alors un composé chimique,

- soit effectué par voie recombinante, la substance fluorescente étant alors un peptide ou une protéine fluorescente (n° 2), et pouvant être notamment

choisie parmi les protéines fluorescentes issues ou dérivées de protéines autofluorescentes de cnidaires, notamment choisie parmi :

- la protéine fluorescente verte (GFP), ou
- des variants dérivés de la GFP, par addition , délétion ou substitution d'un ou plusieurs acides aminés, sous réserve que ces variants conservent la propriété de fluorescence,
- ou des fragments de la GFP, ou de fragments des susdits variants, sous réserve que ces fragments conservent la propriété de fluorescence,
- * soit par une substance non fluorescente appartenant au groupe des acides violets [Acid Violet 5, CAS 10130-48-0 ; Acid Violet 7, CAS 4321-69-1 ; Acid Violet 17, CAS 4129-84-4], acides rouges [Acid Red 1, CAS 3734-67-6 ; Acid Red 8, CAS 4787-93-3 ; Acid Red 37, CAS 6360-07-2 ; Acid Red 40, CAS 12167-45-2 ; Acid Red 106, CAS 6844-74-2 ; Acid Red 114, CAS 6459-94-5], les alizarines, l'aluminon, l'azocarmine B [CAS 25360-72-9], la fuschine basique [Basic Red 9, CAS 569-61-9], le Bordeaux R [Acid Red 17, CAS 5858-33-3], la Carmine [CAS 1390-65-4].

5. Utilisation d'une protéine fluorescente selon l'une des revendications 1, 3 ou 4, dans laquelle la protéine cible est marquée par la protéine YP ou EGFP et le ligand est marqué par la protéine BFP, ou la protéine cible est marquée par la protéine BFP et le ligand est marqué par la protéine YP ou EGFP.

6. Utilisation selon la revendication 1 d'une protéine fluorescente choisie parmi les protéines fluorescentes issues ou dérivées de protéines autofluorescentes de cnidaires, notamment choisie parmi :

- la protéine fluorescente verte (GFP), ou
- des variants dérivés de la GFP, par addition, délétion ou substitution d'un ou plusieurs acides aminés, sous réserve que ces variants conservent la propriété de fluorescence,
- ou des fragments de la GFP, ou de fragments des susdits variants, sous réserve que ces fragments conservent la propriété de fluorescence,

pour la détection et la quantification d'interactions non covalentes entre une protéine cible marquée par la GFP ou l'un des variants ci-dessus définis ou l'un des fragments ci-dessus définis et l'un de ses ligands marqué par une substance fluorescente, cette détection et quantification ayant lieu par transfert d'énergie de fluorescence entre la GFP ou l'un des variants définis ci-dessus, ou l'un des fragments définis ci-dessus et la susdite substance fluorescente, la substance fluorescente étant telle que soit elle est excitable à la longueur d'onde

d'émission de la GFP ou de l'un des susdits variants, ou de l'un des susdits fragments, soit elle émet à la longueur d'onde d'excitation de la GFP, ou de l'un des susdits variants, ou de l'un des susdits fragments.

5 7. Utilisation selon l'une des revendications 1 à 6, dans laquelle la protéine fluorescente est EGFP et dans laquelle :

- soit la EGFP est donneur d'énergie de fluorescence et le marqueur absorbant la lumière émise par la EGFP est une substance fluorescente ou non, et le marqueur étant choisi parmi des substances, dont le spectre d'excitation
10 chevauche le spectre d'émission de la EGFP, et notamment dans le cas où le marqueur est une substance fluorescente, il est choisi parmi : le 4,4-difluoro-4-bora-3a,4a-diaza-s-indacene (Bodipy), l'éosine, l'érythrosine, la tétraméthylrhodamine, la sulforhodamine 101 commercialisée par Molecular probe sous la dénomination Texas Red, et leurs dérivés permettant d'une part le
15 greffage et, d'autre part, dont le spectre d'excitation recouvre le spectre d'émission de EGFP,

et dans le cas où le marqueur n'est pas une substance fluorescente, il est choisi parmi le groupe des acides violets [Acid Violet 5, CAS 10130-48-0 ; Acid Violet 7, CAS 4321-69-1 ; Acid Violet 17, CAS
20 4129-84-4], acides rouges [Acid Red 1, CAS 3734-67-6 ; Acid Red 8, CAS 4787-93-3 ; Acid Red 37, CAS 6360-07-2 ; Acid Red 40, CAS 12167-45-2 ; Acid Red 106, CAS 6844-74-2 ; Acid Red 114, CAS 6459-94-5], les alizarines, l'aluminon, l'azocarmine B [CAS 25360-72-9], la fuschine basique [Basic Red 9, CAS 569-61-9], le
25 Bordeaux R [Acid Red 17, CAS 5858-33-3], la Carmine [CAS 1390-65-4],

- soit la EGFP est accepteur d'énergie de fluorescence et la substance fluorescente est donneur d'énergie de fluorescence et est choisie parmi des substances, dont le spectre d'émission chevauche le spectre d'excitation de la
30 EGFP, et notamment parmi : les coumarines, la fluorescamine, le 6-(N-méthylanilino)naphtalène, (mansyl) et leurs dérivés permettent d'une part le greffage et, d'autre part, dont le spectre d'émission recouvre le spectre d'excitation de EGFP,

- ou soit la protéine fluorescente est BFP et est donneur d'énergie de fluorescence et la substance fluorescente est accepteur d'énergie et est choisi
35 parmi la fluoresceïne et le 7-nitrobenz-2-oxa-1,3-diazole,

- ou soit la protéine fluorescente est BFP et est accepteur d'énergie de fluorescence et la substance fluorescente est donneur d'énergie et est choisie

parmi le pyrène ou la coumarine ou leurs dérivés permettant d'une part le greffage, et, d'autre part, dont le spectre d'émission chevauche le spectre d'excitation de la BFP.

5 8. Utilisation selon l'une des revendications 1 à 7, dans laquelle la protéine cible est choisie parmi :

- les récepteurs membranaires couplés à la protéine G, notamment dans Supplement Trends in Pharmacological Sciences, 1997 (*Receptor and ion Channel Nomenclature*),
- 10 - les récepteurs des facteurs de croissance, notamment ceux qui sont structurellement reliés au récepteur de l'insuline (Yarden, Y. and Ullrich, A. 1988, Biochemistry 27:3113-3119) ou au récepteur de l'interféron γ (Brisco, J. *et al.* 1996, Phylos. Trans. R. Soc. Lond. B. Biol. Sci. 351:167-171 ; Ihle, J.N. 1995, Nature 377:591-594),
- 15 - les récepteurs canaux, notamment dans Supplement Trends in Pharmacological Sciences, 1997 (*Receptor and ion Channel Nomenclature*),
- les récepteurs nucléaires intracellulaires, notamment ceux qui sont structurellement reliés au récepteur des stéroïdes (Mangelsdorf *et al.* 1995, Cell, 83:835-839 ; Wurtz, J.L. *et al.* 1996, Nature Struct. Biol. 3:206).

20 9. Utilisation selon l'une des revendications 1 à 8, dans laquelle la protéine cible est choisie parmi les récepteurs membranaires couplés à la protéine G.

25 10. Procédé de détection et de quantification d'interactions non covalentes entre une protéine cible, notamment un récepteur, et l'un de ses ligands, caractérisé en ce que :

- on prépare des cellules soit des fragments de cellules contenant une séquence d'ADN comprenant le gène codant pour une protéine fluorescente fusionnée avec le gène de la protéine cible, la fusion entre le gène de la protéine fluorescente et le gène de la susdite protéine cible étant telle que les propriétés de la protéine cible, notamment du récepteur, ne sont pas modifiées par la présence de la protéine fluorescente, à savoir :
 - * l'interaction entre la protéine cible, notamment le récepteur, et le
 - 35 ligand n'est pas modifiée,
 - * la fonction de transduction de la réponse n'est pas modifiée, la protéine fluorescente étant choisie parmi les protéines

fluorescentes issues ou dérivées de protéines autofluorescentes de cnidaires, notamment choisie parmi :

- la protéine fluorescente verte (GFP), ou
- des variants dérivés de la GFP, par addition , délétion ou substitution d'un ou plusieurs acides aminés, sous réserve que ces variants conservent la propriété de fluorescence,
- ou des fragments de la GFP, ou de fragments des susdits variants, sous réserve que ces fragments conservent la propriété de fluorescence,
- on met en présence les susdites cellules ou les susdits fragments de cellules avec un ligand de la susdite protéine cible, notamment du susdit récepteur, marqué par un marqueur constitué :
 - soit par une molécule susceptible d'absorber la lumière émise par la protéine fluorescente,
 - soit par une substance fluorescente,
- et soit la protéine fluorescente étant donneur d'énergie de fluorescence et le marqueur étant accepteur d'énergie de fluorescence, ou soit la protéine fluorescente étant accepteur d'énergie de fluorescence et le marqueur étant une substance fluorescente donneur d'énergie de fluorescence, et
 - on irradie à une longueur d'onde permettant soit d'exciter la protéine fluorescente, soit d'exciter la substance fluorescente,
 - les susdites étapes de mise en présence et d'irradiation pouvant être effectuées soit simultanément, soit l'une après l'autre, ou
 - on met en présence les susdites cellules ou les susdits fragments de cellules avec un ligand de la susdite protéine, notamment du susdit récepteur, marqué par un marqueur, les cellules ou le ligand ayant été irradiés préalablement à leur mise en présence,
 - on détecte soit une diminution d'amplitude de l'émission du donneur et/ou un signal d'émission caractéristique de l'émission de l'accepteur.

11 Procédé de détection et de quantification d'interactions non covalentes entre une protéine cible, notamment un récepteur, et l'un de ses ligands, caractérisé en ce que :

- on prépare une protéine fluorescente fusionnée avec une protéine cible dont on veut déterminer l'interaction protéine-ligand, la fusion entre la protéine fluorescente et la susdite protéine cible étant telle que les propriétés de la protéine, notamment du récepteur, ne sont pas modifiées par la présence de la protéine fluorescente, à savoir :

* l'interaction entre la protéine cible, notamment le récepteur, et le ligand n'est pas modifiée,

* la fonction de transduction de la réponse n'est pas modifiée,

la protéine fluorescente étant choisie parmi les protéines fluorescentes issues ou dérivées de protéines autofluorescentes de cnidaires, notamment choisie parmi :

- la protéine fluorescente verte (GFP), ou
- des variants dérivés de la GFP, par addition, délétion ou substitution d'un ou plusieurs acides aminés, sous réserve que ces variants conservent la propriété de fluorescence,
- ou des fragments de la GFP, ou de fragments des susdits variants, sous réserve que ces fragments conservent la propriété de fluorescence,
- on met en présence la susdite protéine fluorescente fusionnée avec la protéine cible avec un ligand de la susdite protéine, notamment du susdit récepteur, ce ligand étant marqué par un marqueur constitué :

- soit par une molécule susceptible d'absorber la lumière émise par la protéine fluorescente,
- soit par une substance fluorescente,

et soit la protéine fluorescente étant donneur d'énergie de fluorescence et le marqueur étant accepteur d'énergie de fluorescence, ou soit la protéine fluorescente étant accepteur d'énergie de fluorescence et le marqueur est une substance fluorescente donneur d'énergie de fluorescence, et

- on irradie à une longueur d'onde permettant soit d'exciter la protéine fluorescente, soit d'exciter la substance fluorescente,
- les susdites étapes de mise en présence et d'irradiation pouvant être effectuées soit simultanément, soit l'une après l'autre, ou

- on met en présence la susdite protéine fluorescente fusionnée avec la protéine cible avec un ligand de la susdite protéine, notamment du susdit récepteur, ce ligand étant marqué par un marqueur constitué :

- soit par une molécule susceptible d'absorber la lumière émise par la protéine fluorescente,
- soit par une substance fluorescente,

la protéine fluorescente fusionnée avec la protéine cible ou le ligand ayant été irradiés préalablement à leur mise en présence,

- on détecte soit une diminution d'amplitude de l'émission du donneur et/ou un signal d'émission caractéristique d'émission de l'accepteur.

12. Procédé selon la revendication 11, dans lequel la protéine fluorescente est EGFP et dans lequel :

- on détecte soit une diminution d'amplitude de l'émission du donneur et/ou un signal d'émission caractéristique d'émission de l'accepteur.

12. Procédé selon la revendication 11, dans lequel la protéine fluorescente est EGFP et dans lequel :

- soit la EGFP est donneur d'énergie de fluorescence et le marqueur est accepteur d'énergie de fluorescence et est choisie parmi des substances, dont le spectre d'excitation chevauche le spectre d'émission de la EGFP, et notamment dans le cas où le marqueur est une substance fluorescente, il est
5 choisi parmi : le 4,4-difluoro-4-bora-3a,4a-diaza-s-indacene (Bodipy), l'éosine, l'érythrosine, la tétraméthylrhodamine, la sulforhodamine 101 commercialisée par Molecular probe sous la dénomination Texas Red, et leurs dérivés permettent d'une part le greffage et, d'autre part, dont le spectre d'excitation recouvre le spectre d'émission de EGFP,

10 et dans le cas où le marqueur n'est pas une substance fluorescente, il est choisi parmi le groupe des acides violets [Acid Violet 5, CAS 10130-48-0 ; Acid Violet 7, CAS 4321-69-1 ; Acid Violet 17, CAS 4129-84-4], acides rouges [Acid Red 1, CAS 3734-67-6 ; Acid Red 8, CAS 4787-93-3 ; Acid Red 37, CAS 6360-07-2 ; Acid Red 40,
15 CAS 12167-45-2 ; Acid Red 106, CAS 6844-74-2 ; Acid Red 114, CAS 6459-94-5], les alizarines, l'aluminon, l'azocarmine B [CAS 25360-72-9], la fuschine basique [Basic Red 9, CAS 569-61-9], le Bordeaux R [Acid Red 17, CAS 5858-33-3], la Carmine [CAS 1390-65-4],

20 - soit la EGFP est accepteur d'énergie de fluorescence et la substance fluorescente est donneur d'énergie de fluorescence et est choisie parmi des substances, dont le spectre d'émission chevauche le spectre d'excitation de la EGFP, et notamment parmi : les coumarines, la fluorescamine, le 6-(N-méthylanilino)naphtalène, (mansyl) et leurs dérivés permettent d'une part le
25 greffage et, d'autre part, dont le spectre d'émission recouvre le spectre d'excitation de EGFP.

13. Procédé selon l'une des revendications 10 à 12, dans lequel la protéine dont on veut déterminer l'interaction protéine-ligand est choisie parmi:

30 - les récepteurs membranaires couplés à la protéine G, notamment dans Supplement Trends in Pharmacological Sciences, 1997 (*Receptor and ion Channel Nomenclature*),

- les récepteurs des facteurs de croissance, notamment ceux qui sont structurellement reliés au récepteur de l'insuline (Yarden, Y. and Ullrich, A.
35 1988, Biochemistry 27:3113-3119) ou au récepteur de l'interféron γ (Brisco, J. et al. 1996, Philos. Trans. R. Soc. Lond. B. Biol. Sci. 351:167-171 ; Ihle, J.N. 1995, Nature 377:591-594),

- les récepteurs canaux, notamment dans Supplement Trends in Pharmacological Sciences, 1997 (*Receptor and ion Channel Nomenclature*),

- les récepteurs nucléaires intracellulaires, notamment ceux qui sont structurellement reliés au récepteur des stéroïdes (Mangelsdorf *et al.* 1995, Cell, 83:835-839 ; Wurtz, J.L. *et al.* 1996, Nature Struct. Biol. 3:206).

14. Procédé selon l'une des revendications 10 à 13, dans lequel la protéine fluorescente est la EGFP et la substance marquée est le Bodipy et dans lequel on détecte soit la diminution d'amplitude d'émission de la EGFP, soit le signal d'émission du Bodipy résultant du transfert d'énergie, la longueur d'onde d'irradiation correspondant à la longueur d'onde d'excitation de la EGFP.

15. Procédé selon l'une des revendications 10 à 14, dans lequel la protéine fluorescente est la EGFP et la substance marquée est une coumarine et dans lequel on détecte soit la diminution d'amplitude de la coumarine, soit le signal d'émission de la EGFP résultant du transfert d'énergie, la longueur d'onde d'irradiation correspondant à la longueur d'onde d'excitation de la coumarine.

16. Procédé selon l'une des revendications 10 à 15, dans lequel la protéine fluorescente est fusionnée du côté N-terminal et la protéine cible, notamment le récepteur, est fusionné du côté C-terminal.

17. Procédé selon l'une des revendications 10 à 16, dans lequel la protéine fluorescente est fusionnée du côté C-terminal et la protéine cible, notamment le récepteur, est fusionné du côté N-terminal.

18. Procédé selon l'une des revendications 10 à 17, dans lequel la protéine fluorescente est insérée dans la protéine cible à un endroit ne correspondant pas à un site de liaison protéine cible-ligand, notamment dans le cas des récepteurs couplés à la protéine G, cette insertion ayant lieu dans la première ou la troisième boucle intracellulaire du récepteur, sous réserve que l'insertion ne détruise ni les propriétés du récepteur, ni la fluorescence de la protéine fluorescente.

35

19. Procédé selon l'une des revendications 10 à 18, dans lequel les cellules sont des cellules de mammifères, notamment les cellules HEK 293 adhérentes ou en suspension, cellules CHO, cellules COS, lignées

lymphocytaires, fibroblastes, etc..., ou des cellules de levure, notamment *pichia* telle que *pichia pastoris*, *saccharomyces* telle que *saccharomyces cerevisia*, *saccharomyces kluyveri*, *Hansenula* telle que *hansenula polymorpha*, ou des cellules d'insectes infectées par un virus tel que *baculovirus*, notamment cellules
 5 TNI ou sf9, ou des champignons, notamment les souches de *Aspergillus* (*A. oryzae*, *A. nidulans*, *A. niger*), *Neurospora*, *Fusarium*, *Trichoderma*.

20. Procédé selon l'une quelconque des revendications 10 à 19, dans lequel un signal est détectable, dans un appareil de fluorimétrie conventionnel
 10 ou dans un appareil de mélange rapide équipé d'un système de détection de fluorescence, après mélange du donneur et de l'accepteur et peut être aboli par l'addition d'une substance non fluorescente de même spécificité pharmacologique, et notamment dans lequel le rapport signal/bruit est supérieur à environ 2.

15 21. Cellules ou fragment de cellules contenant une séquence d'ADN comprenant le gène codant pour une protéine fluorescente fusionnée avec le gène d'une protéine cible, la fusion entre le gène de la protéine fluorescente et le gène de la susdite protéine cible étant telle que

- 20 * les propriétés de la protéine cible ne sont pas modifiées par la présence de la protéine fluorescente, à savoir
 * l'interaction entre la protéine cible et le ligand n'est pas modifiée,
 * la fonction de transduction de la réponse n'est pas modifiée,

sous réserve que :

- 25 * lorsque la protéine cible est le récepteur des glucocorticoïdes de rat fusionné en N-terminal avec successivement une séquence de purification comportant 6 histidines, un épitope hémaglutinine et une protéine fluorescente et est exprimée dans la lignée cellulaire 1471.1, la protéine fluorescente est différente de la GFP
 30 (768 paires de bases du plasmide TU65 avec la mutation S65T),
 * lorsque la protéine cible est le récepteur humain des glucocorticoïdes tronqué de ses 131 premiers amino acides, fusionné en C-terminal d'une protéine fluorescente dans les sites Sal I et BamH I et est exprimée dans les cellules Cos-1, ladite
 35 protéine fluorescente est différente de la GFP telle que décrite dans l'article de Inouye S. et Tsuji, F. I., 1994, Febs Letters, Vol. 341, p.277-280,

- * lorsque la protéine cible est la sous-unité NMDA R1 de rat exprimé dans les cellules HEK 293 fusionnée en C-terminal avec une protéine fluorescente, la protéine fluorescente est différente de celle constituée par les acides aminés 2-238 de la GFP sauvage,
- * lorsque la protéine cible est un récepteur ou un fragment de récepteur de messagers secondaires intracellulaires, la protéine fluorescente est différente de la GFP et de ses dérivés.

- 10 22. Trousse ou nécessaire pour la détection et la quantification d'interactions non covalentes entre une protéine cible marquée par une protéine fluorescente et l'un de ses ligands marqué par un marqueur constitué :
- soit par une molécule susceptible d'absorber la lumière émise par la protéine fluorescente,
 - 15 - soit par une substance fluorescente,
- laquelle protéine fluorescente est choisie parmi les protéines fluorescentes issues ou dérivées de protéines autofluorescentes de cnidaires, notamment choisie parmi :
- la protéine fluorescente verte (GFP), ou
 - 20 - des variants dérivés de la GFP, par addition , délétion ou substitution d'un ou plusieurs acides aminés, sous réserve que ces variants conservent la propriété de fluorescence,
 - ou des fragments de la GFP, ou de fragments des susdits variants, sous réserve que ces fragments conservent la propriété de fluorescence et son
 - 25 ligand marqué par une substance fluorescente, ladite trousse comprenant :
 - la protéine cible fusionnée avec une protéine fluorescente ou une lignée cellulaire stable susceptible d'exprimer la protéine fusionnée avec une protéine fluorescente ou un plasmide contenant la séquence nucléique codant pour ladite protéine cible fusionnée avec une protéine fluorescente telle que
 - 30 définie ci-dessus,
 - le ligand marqué par le susdit marqueur,
 - les tampons et milieux nécessaires au transfert d'énergie entre la susdite protéine et le susdit ligand.

- 35 23. Trousse ou nécessaire pour la détection et la quantification d'interactions non covalentes entre une protéine cible marquée par une protéine fluorescente (n° 1) et l'un de ses ligand marqué par une substance fluorescente correspondant à une protéine fluorescente (n° 2), la protéine fluorescente (n° 1) .

étant choisie parmi la protéine fluorescente YP ou EGFP et le ligand étant marqué par la protéine fluorescente (n° 2) BFP ou la protéine fluorescente (n° 1) étant BFP et le ligand étant marqué par la protéine fluorescente (n° 2) YP ou EGFP, ladite trousse comprenant :

- 5 - soit un plasmide contenant un acide nucléique codant pour la protéine cible fusionnée avec une protéine fluorescente (n° 1), et
 - * un plasmide contenant un acide nucléique codant pour le ligand fusionné avec une protéine fluorescente (n° 2), ou
 - * un ligand fusionné avec une protéine fluorescente (n° 2), obtenu
 - 10 par voie recombinante et purifié,
- soit une lignée cellulaire stable susceptible d'exprimer la protéine cible fusionnée avec une protéine fluorescente (n° 1), et
 - * une lignée cellulaire stable susceptible d'exprimer le ligand fusionné avec une protéine fluorescente (n° 2), ou
 - 15 * un ligand fusionné avec une protéine fluorescente (n° 2), obtenu par voie recombinante et purifié,
- les tampons et milieux nécessaires au transfert d'énergie entre la susdite protéine et le susdit ligand.

atg gtg agc aag ggc gag gag ctg ttc acc ggg gtg gtg ccc atc ctg gtc gag ctg gag ggc gac gta
 M V S K G E L F T G V V P I L V E L D G D V
 aac ggc cac aag ttc agc gtg tcc ggc gag ggc gag ggc gat gcc acc tac ggc aag ctg acc ctg aag
 N G H K F S V S G E G D A T Y G K L T L K
 ttc atc tgc acc acc ggc aag ctg ccc gtg ccc tgg ccc acc ctg gtg acc ctg acc ctg ggc gtg
 F I C T T G K L P V P W P T L V T T L T Y G V
 cag tgc ttc agc cgc tac ccc gac cac atg aag cag cac gac ttc ttc aag tcc gcc atg ccc gaa ggc
 Q C F S R Y P D H M K Q H D F F K S A M P E G
 tac gtc cag gag cgc acc atc ttc ttc aag gac ggc aac tac aag acc cgc gcc gag gtg aag ttc
 Y V Q E R T I F F K D G N Y K T R A E V K F
 gag ggc gac acc ctg gtg aac cgc atc gag ctg aag ggc atc gac ttc aag gag gag ggc aac atc ctg
 E G D T L V N R I E L K G I D F K E D G N I L
 ggg cac aag ctg gag tac aac tac aac agc cac aac gtc tat atc atg gcc gag aag cag aag aac ggc
 G H K L E Y N Y N S H N V Y I M A D K Q K N G
 atc aag gtg aac ttc aag atc cgc cac aac atc gag gac ggc agc gtg cag ctg gcc gac cac tac cag
 I K V N F K I R H N I E D G S V Q L A D H Y Q
 cag aac acc ccc atc ggc gac ggc ccc gtg ctg ctg ccc gac aac cac tac ctg agc acc cag tcc gcc
 Q N T P I G D G P V L L P D N H Y L S T Q S A
 ctg agc aaa gac ccc aac gag aag cgc gat cac atg gtc ctg ctg gag ttc gtg acc gcc gcc ggg atc
 L S K D P N E K R D H M V L L E F V T A A G I
 act ctc ggc atg gac gag ctg tac aag tac tca gat ctc gag ctc aag ctt cga att ctg cag tgc acg
 T L G M D E L Y K Y S D L E L K L R I L Q S T
 gta ccg ccg gcc ccg gat cca ccg gat cta gat aac tga
 V P R A R D P P D L D N *

Figure 1

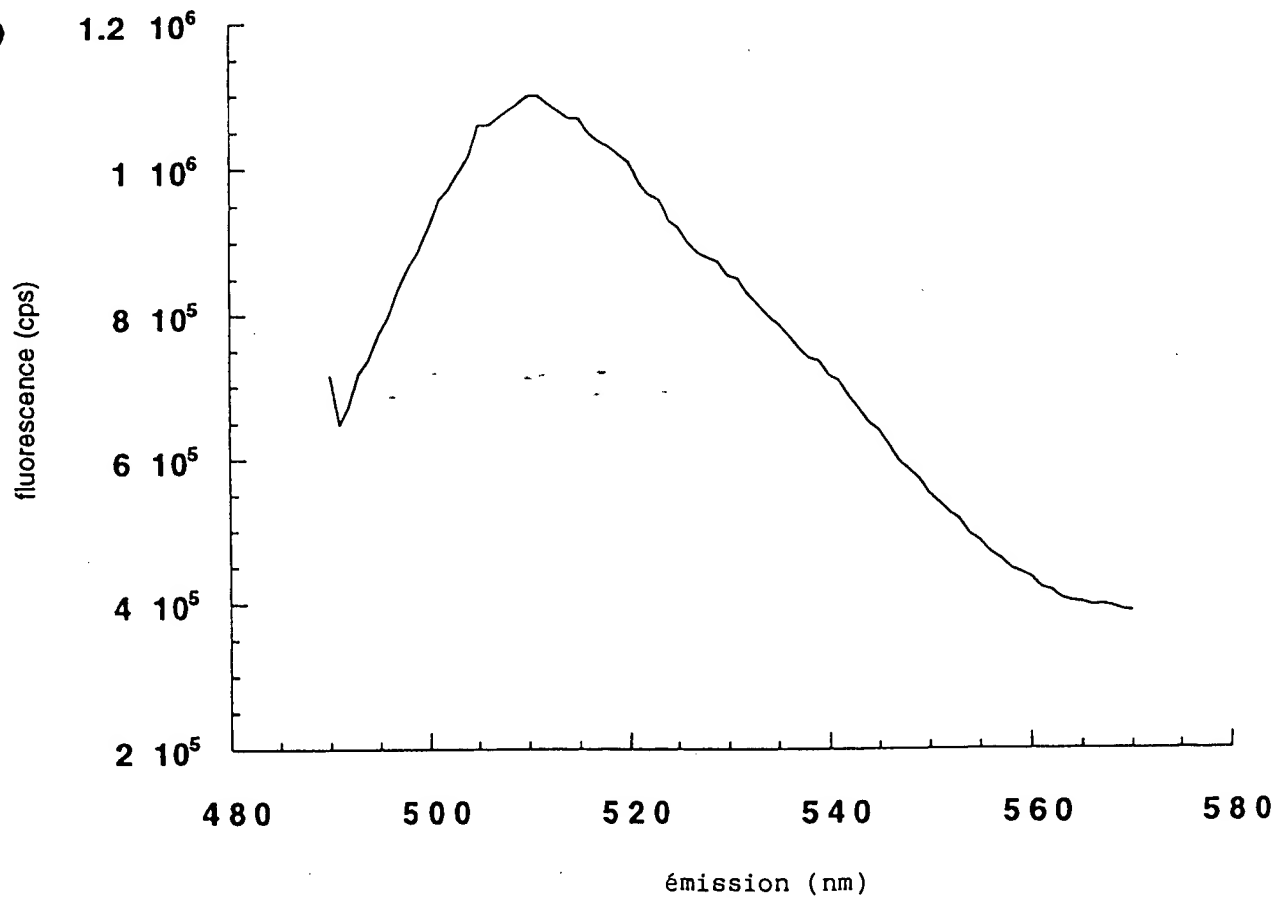


Figure 2

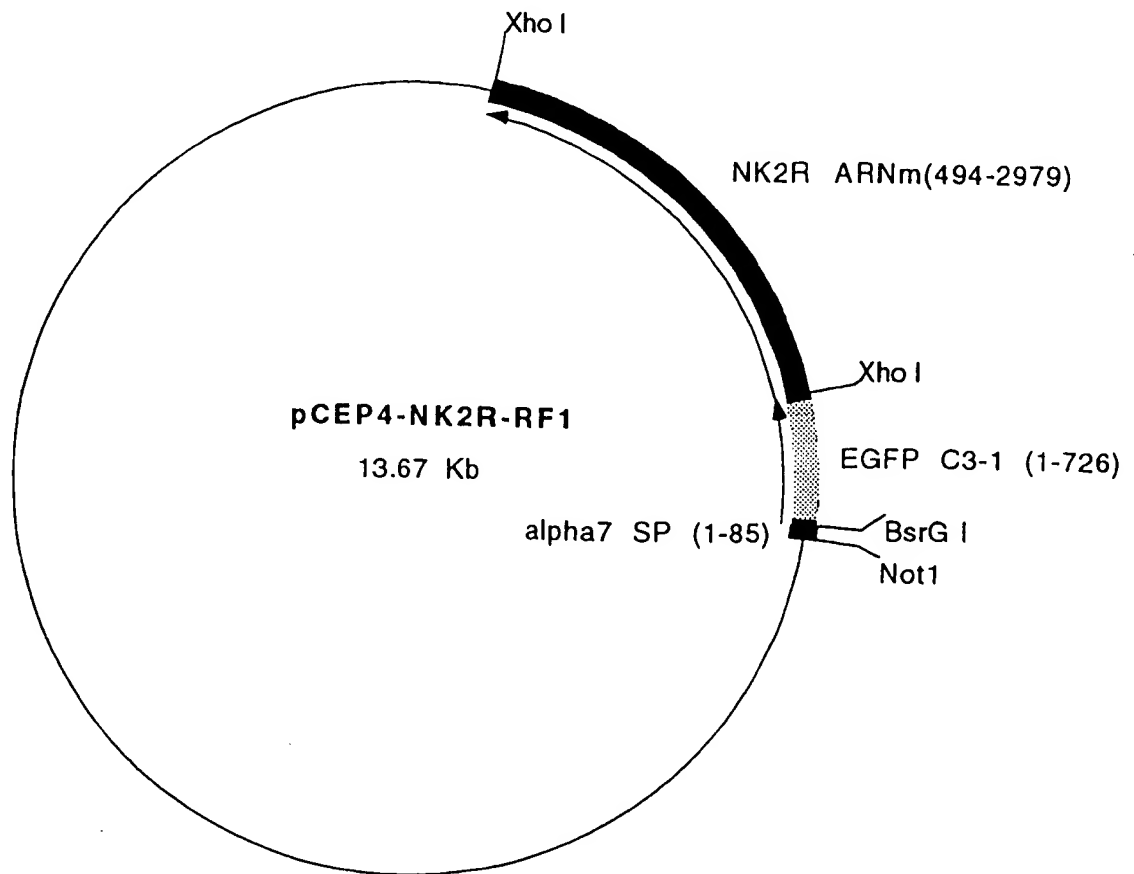


Figure 3

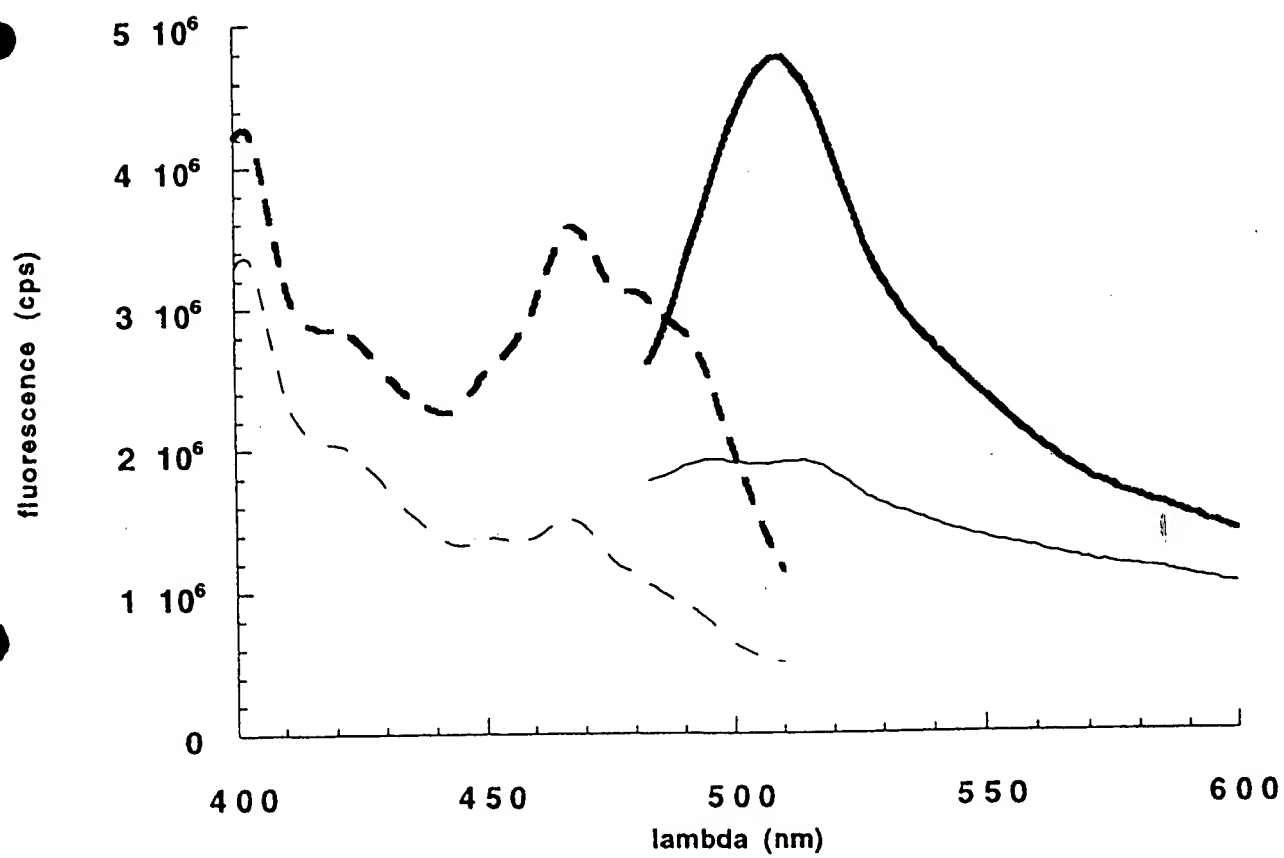


Figure 4a

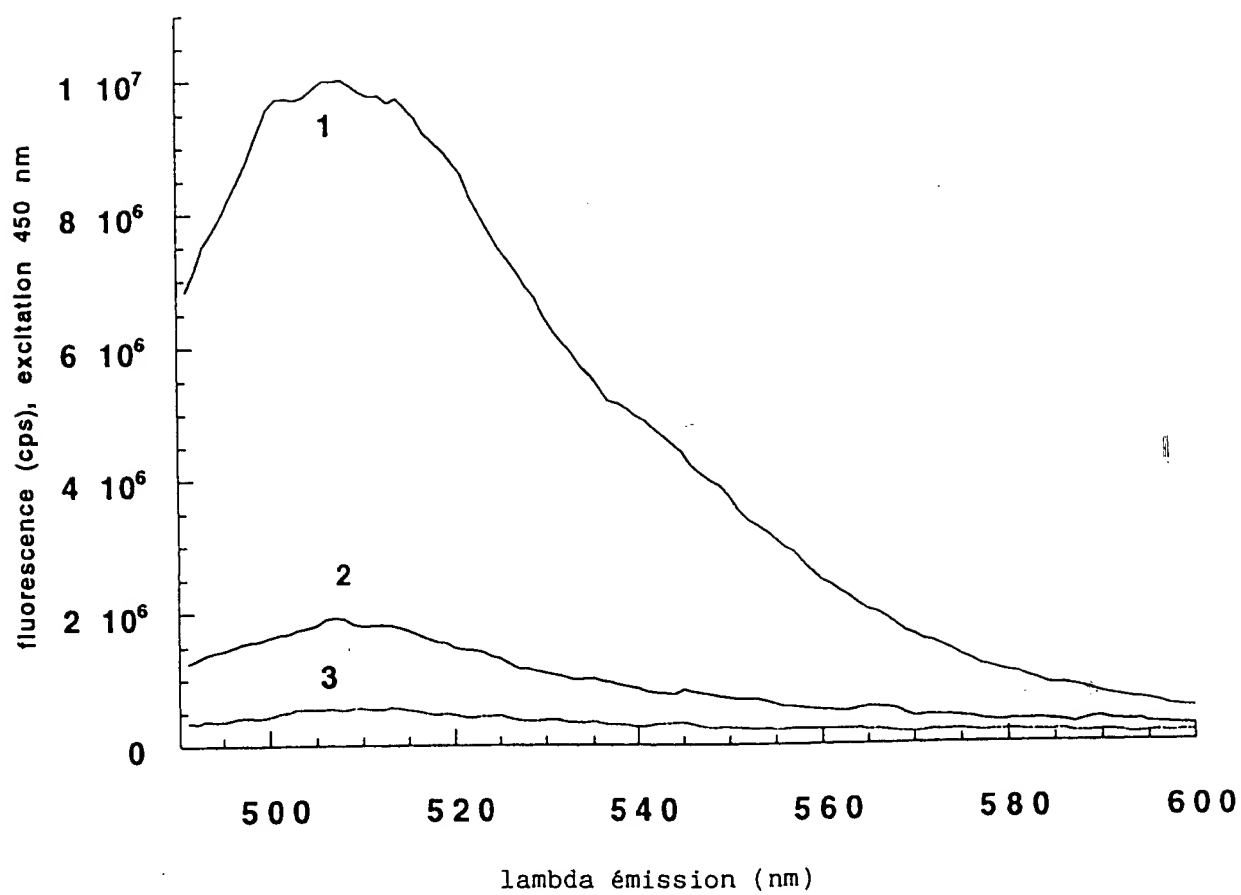


Figure 4b

H SR 48968 lié (dpm)

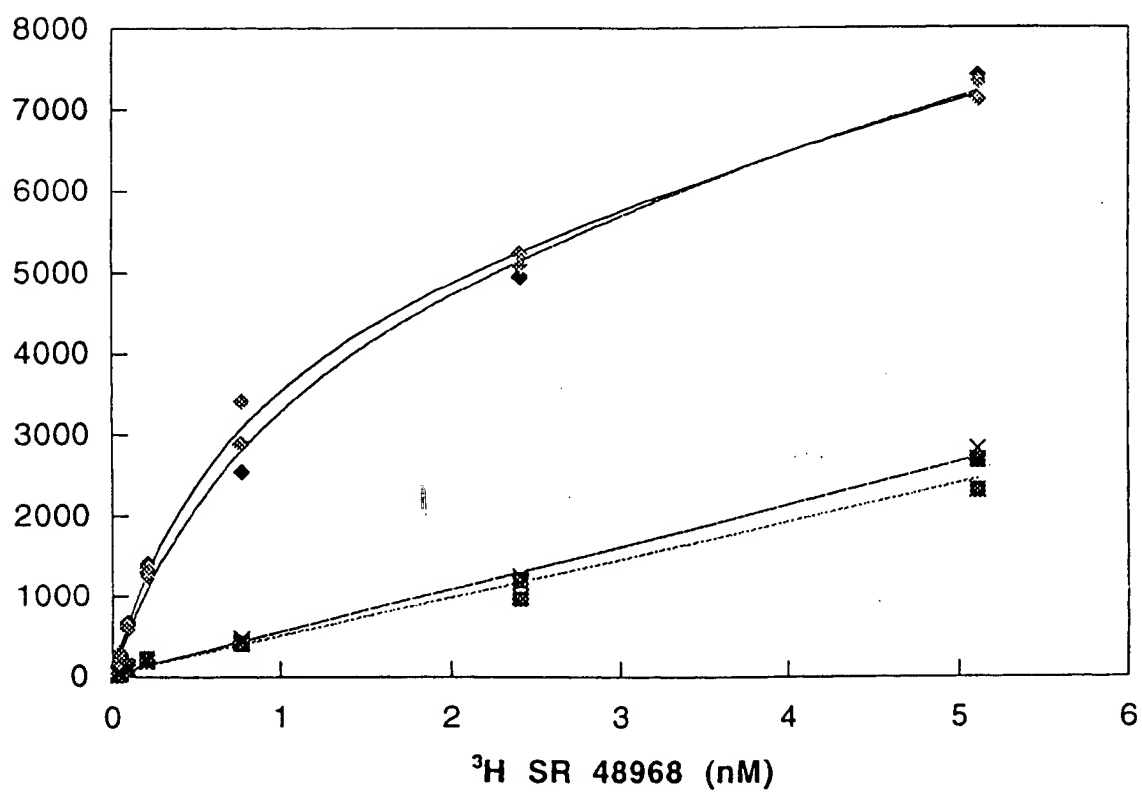


Figure 5a

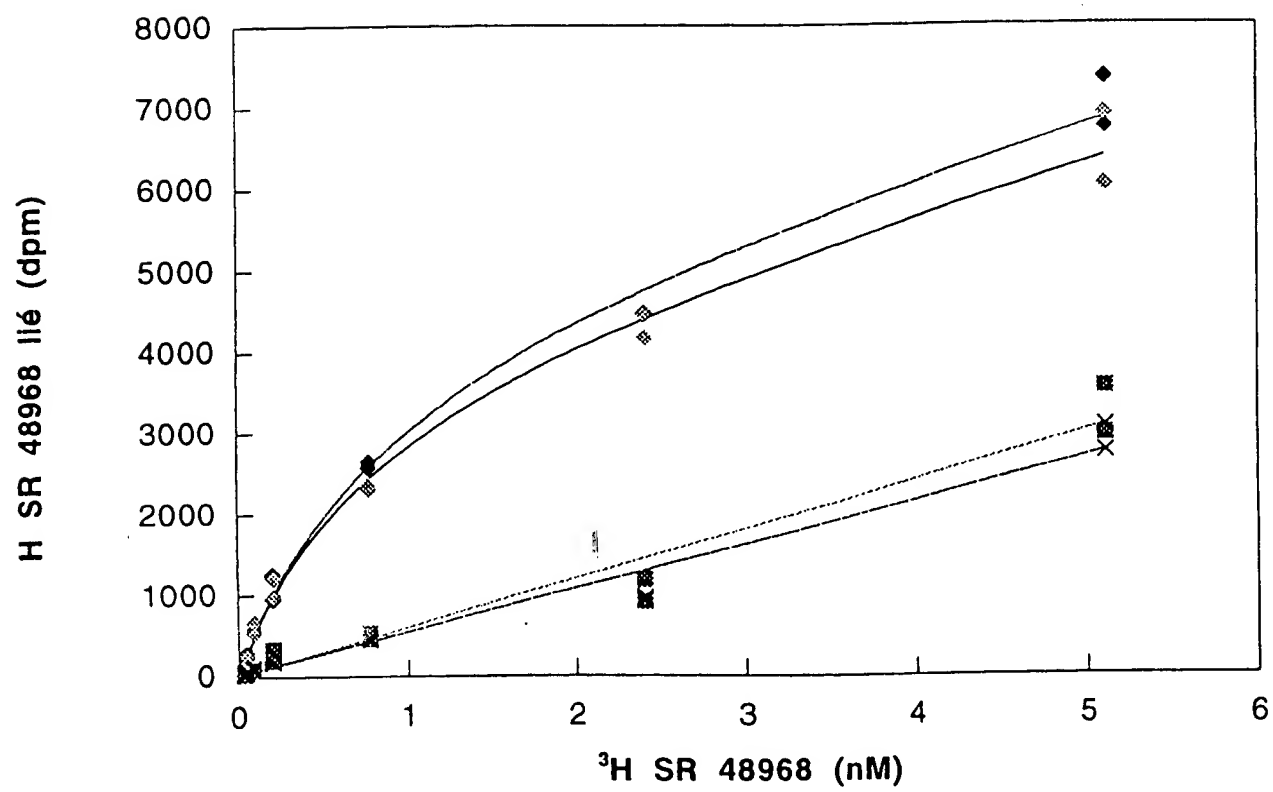


Figure 5b

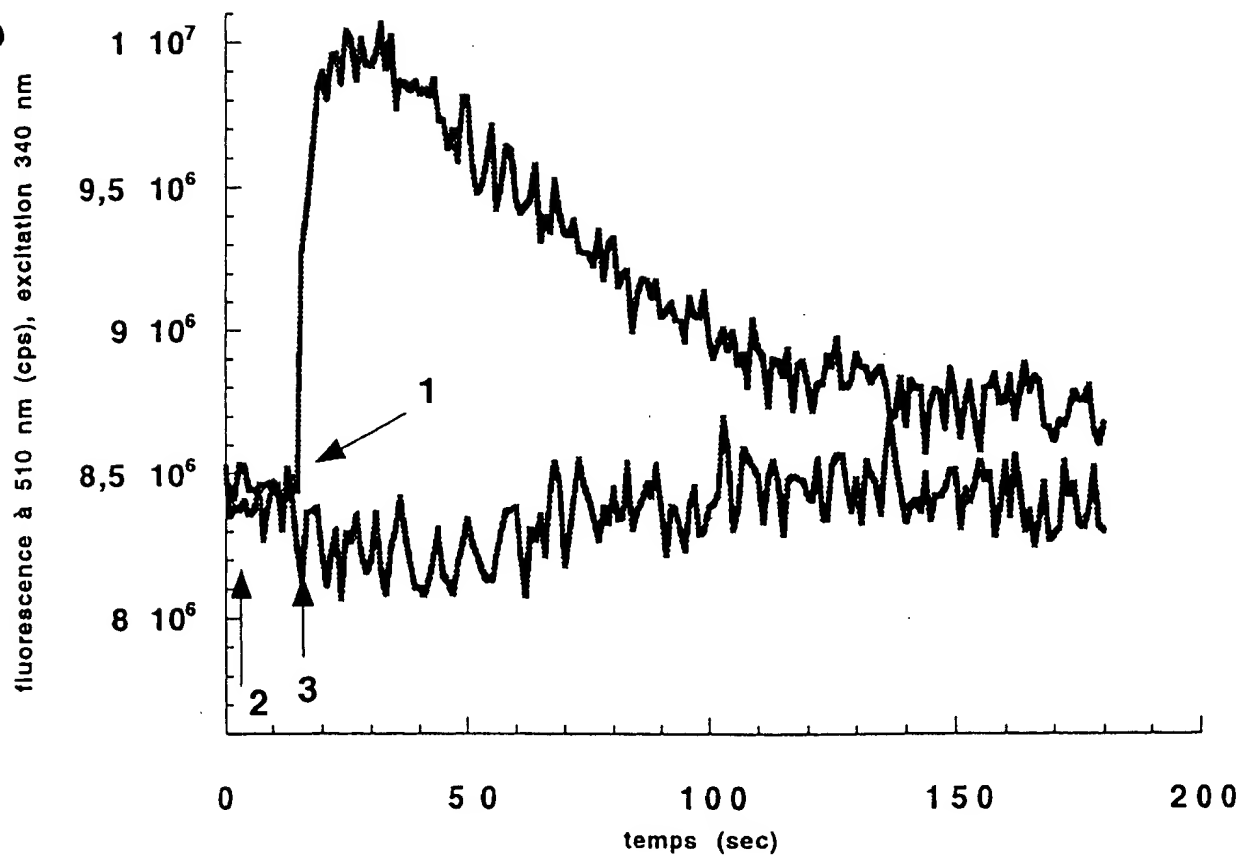


Figure 6a

9/18

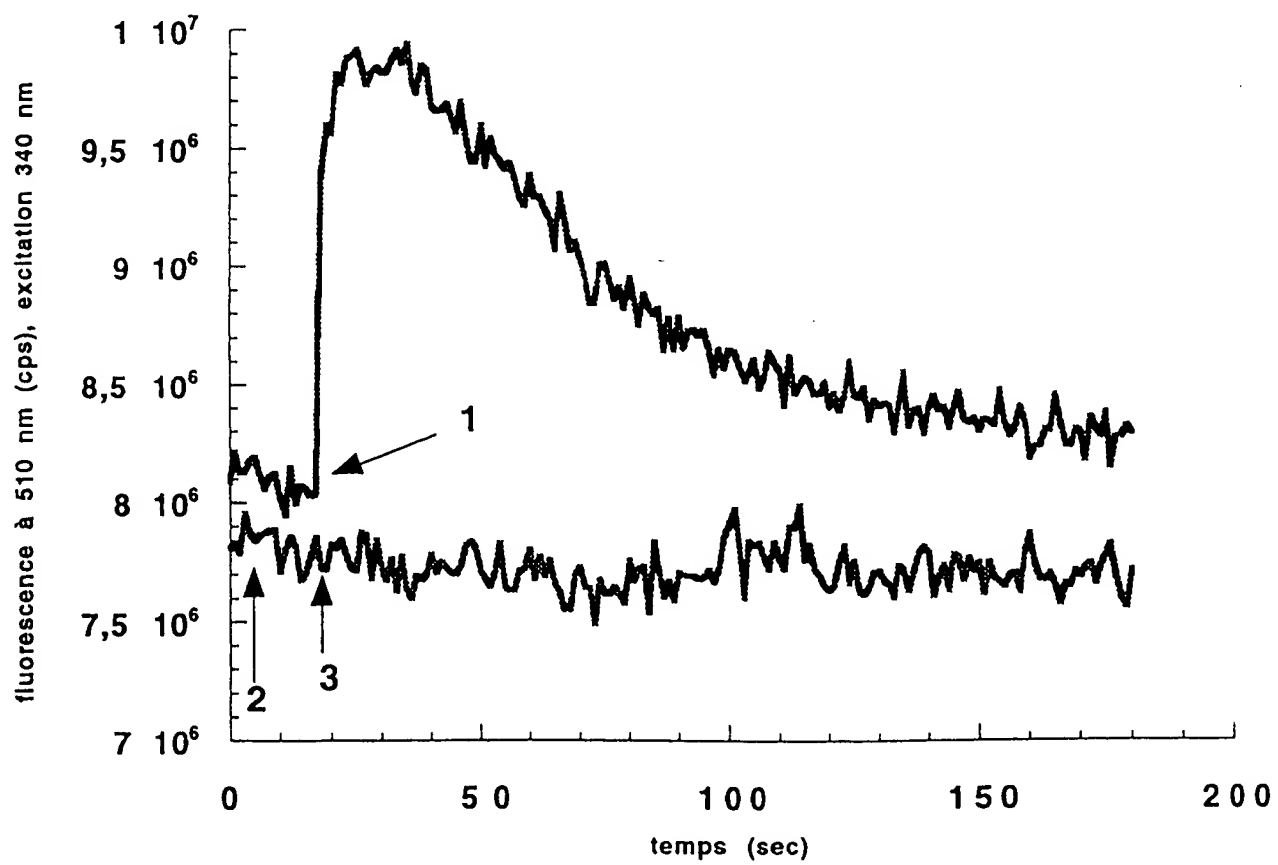


Figure 6b

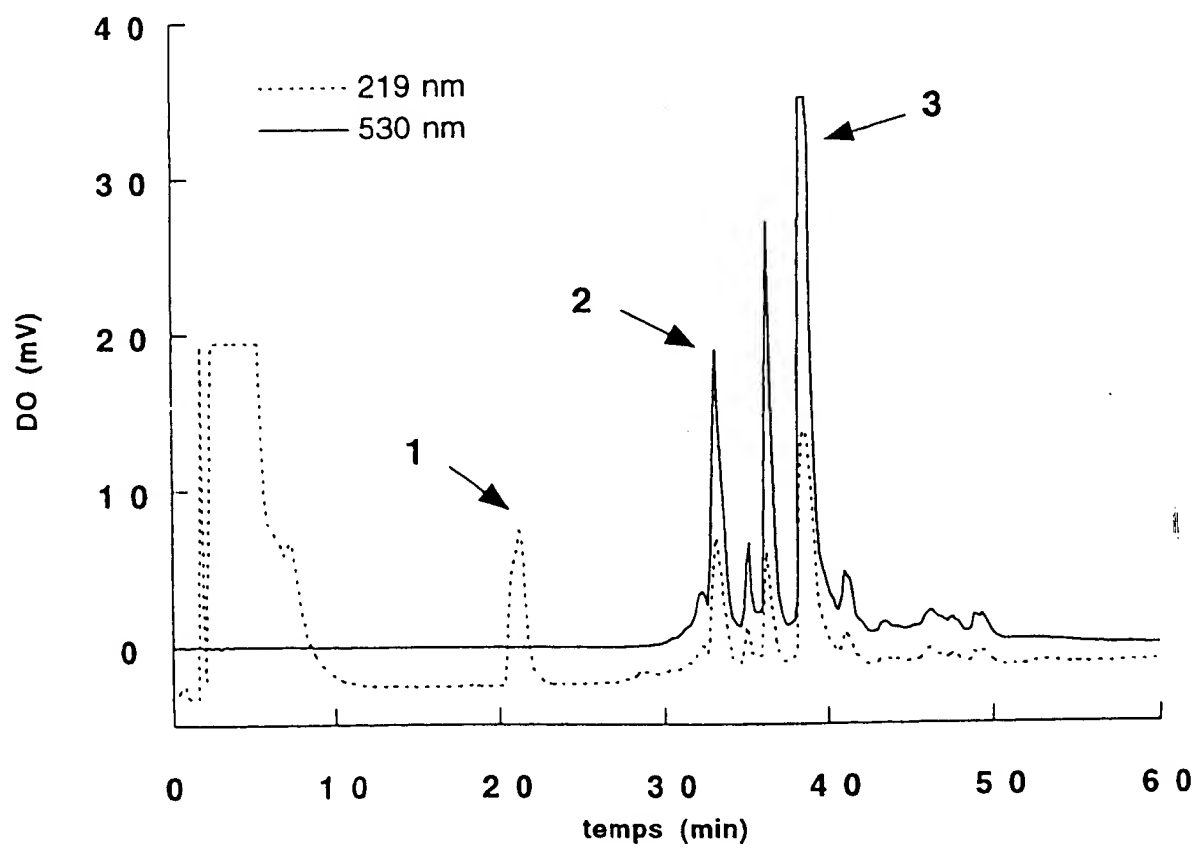


Figure 7

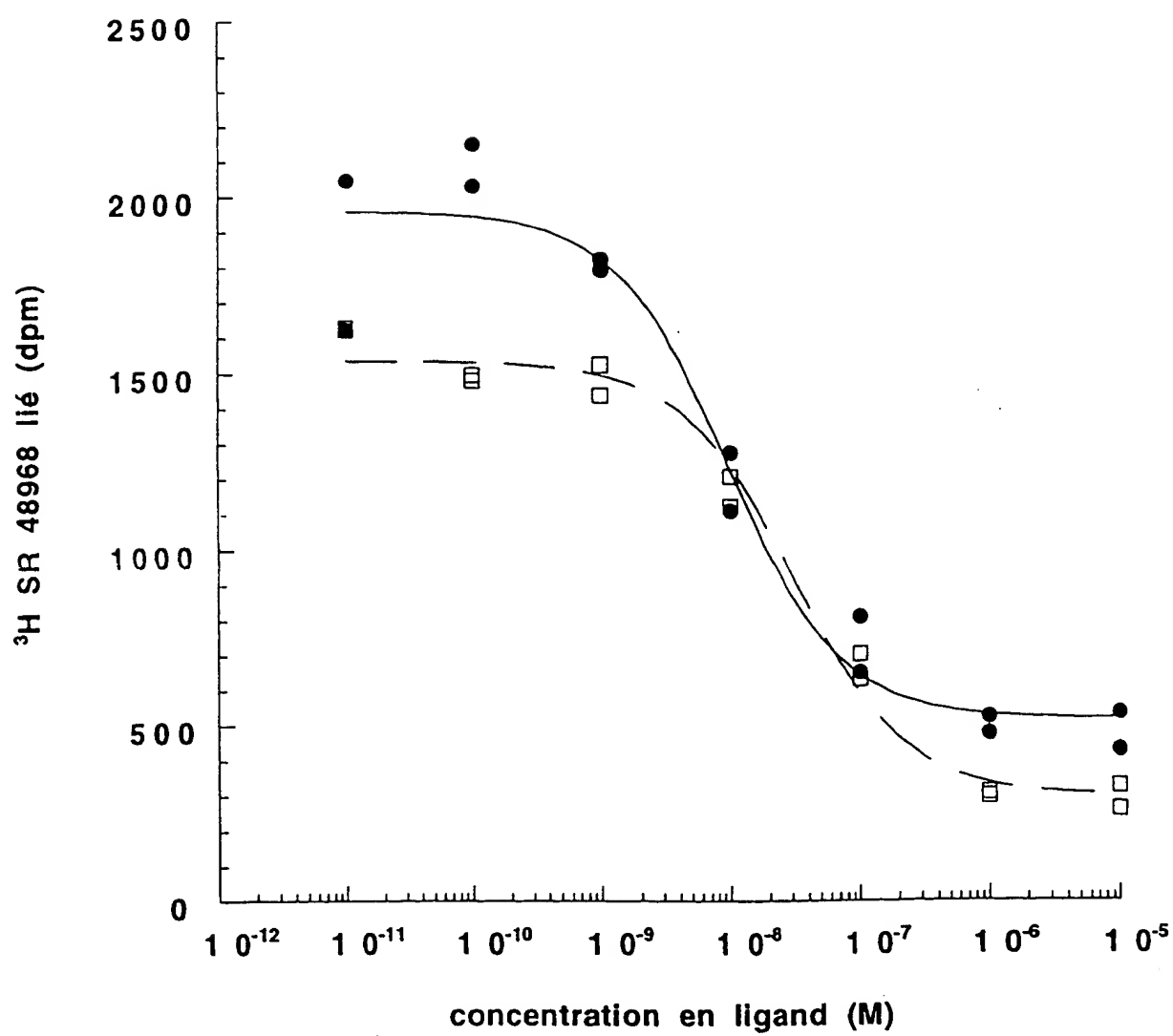


Figure 8a

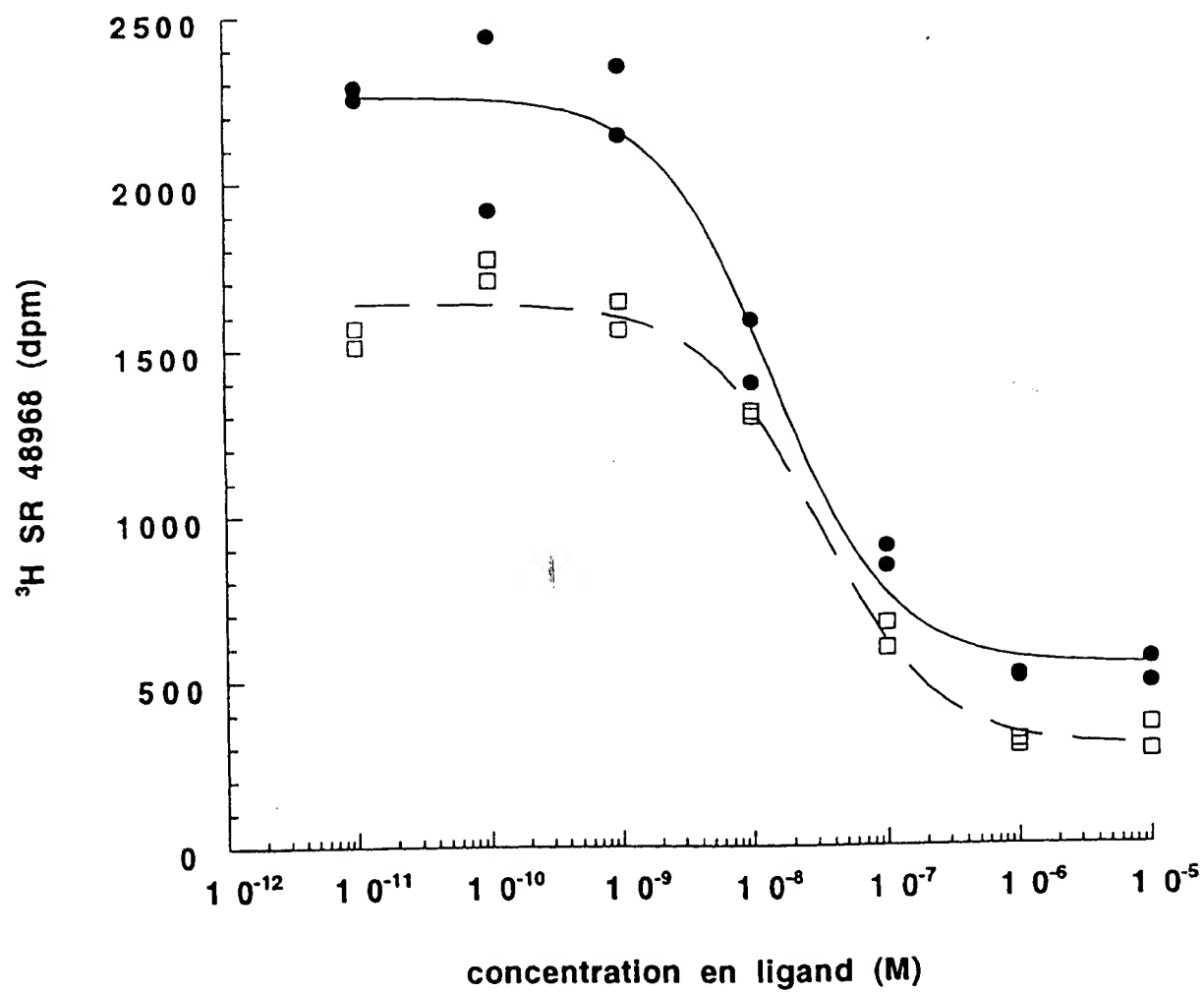


Figure 8b

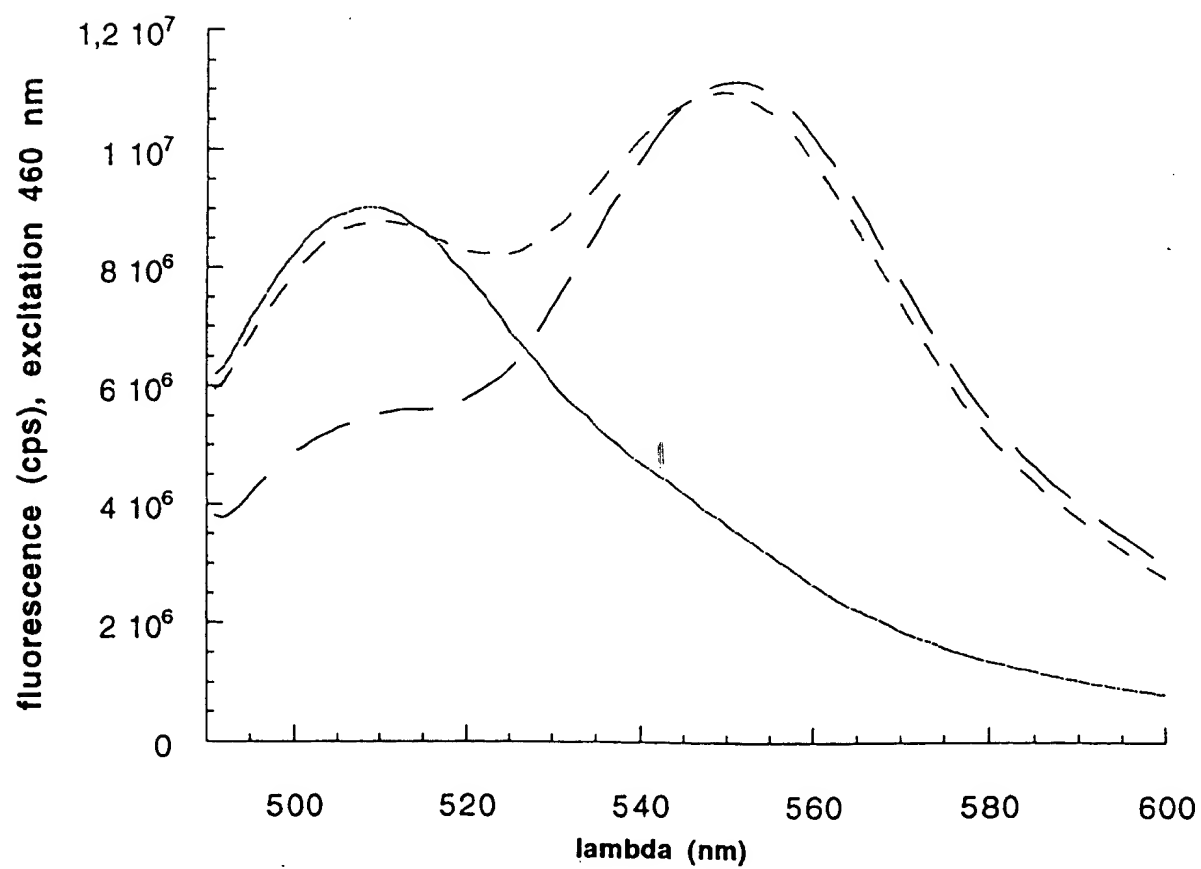


Figure 9

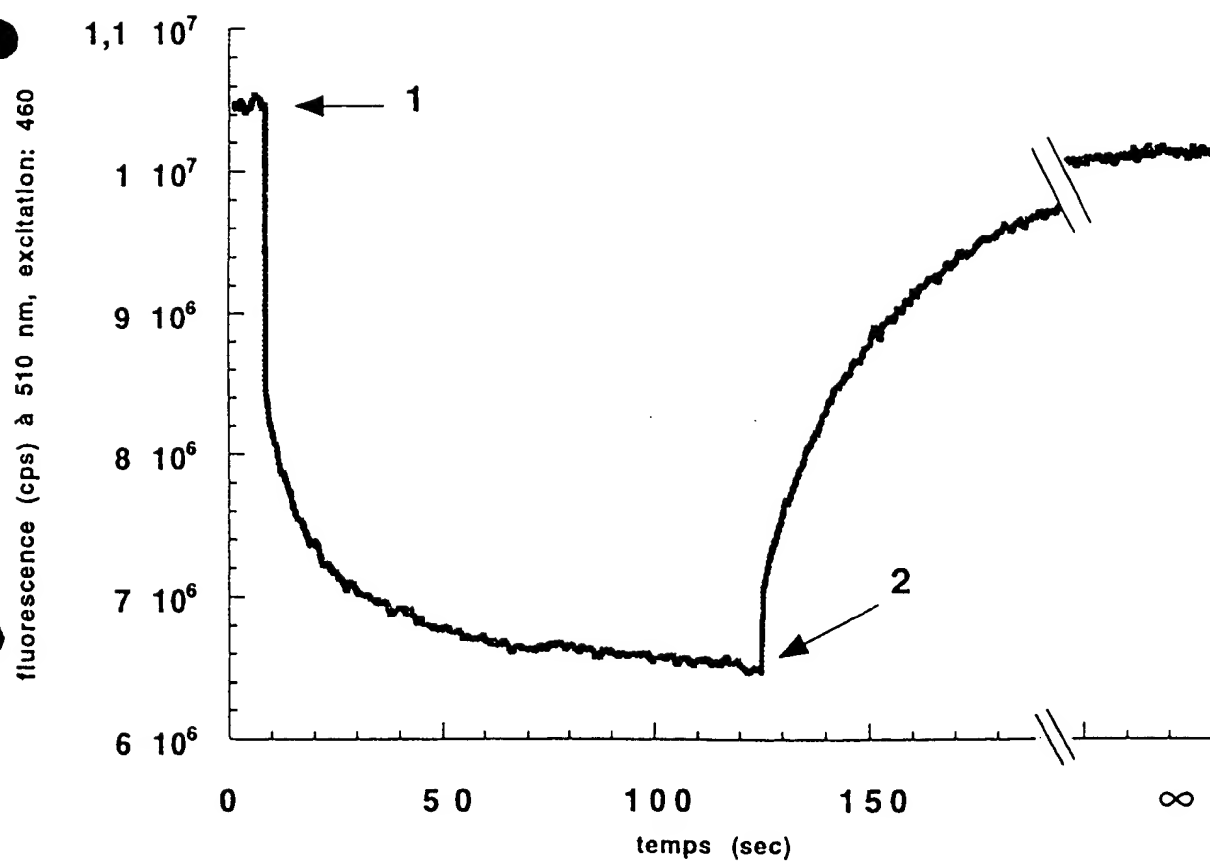


Figure 10

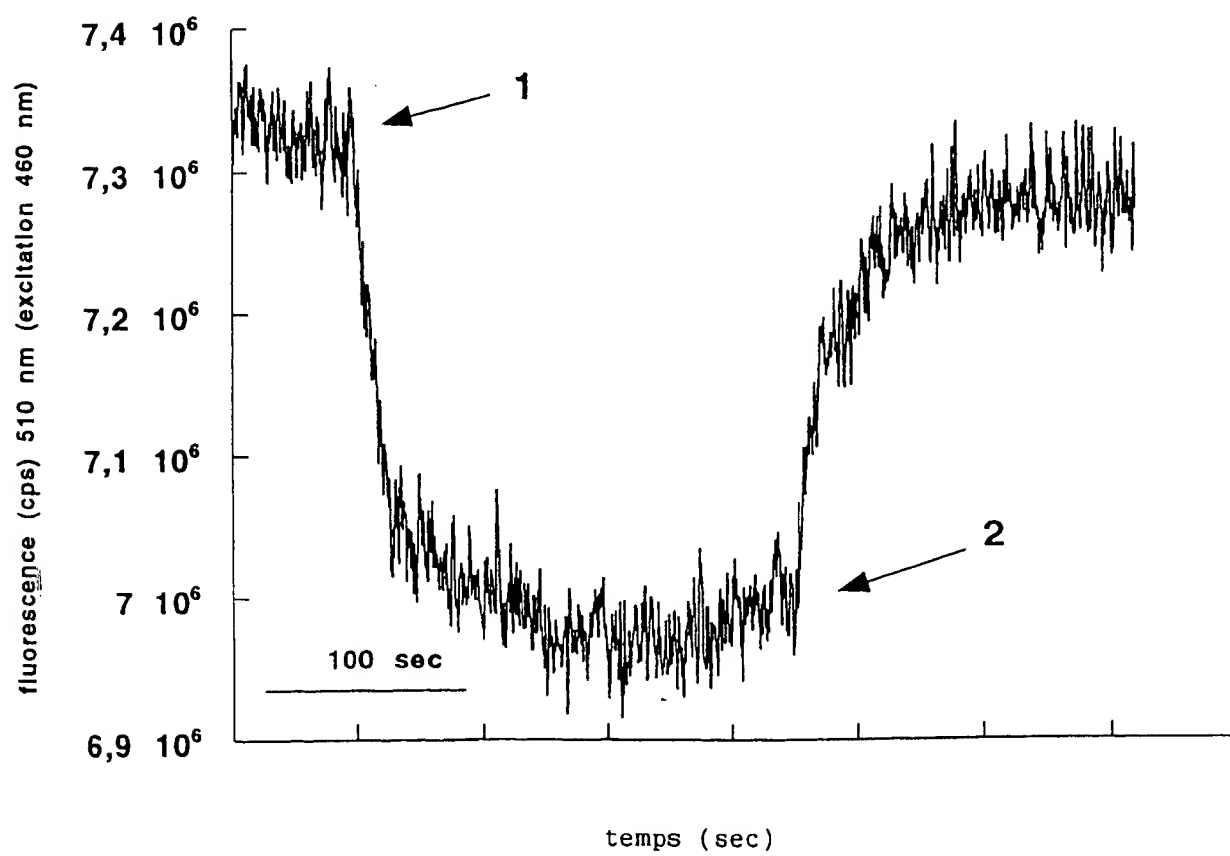


Figure 11a

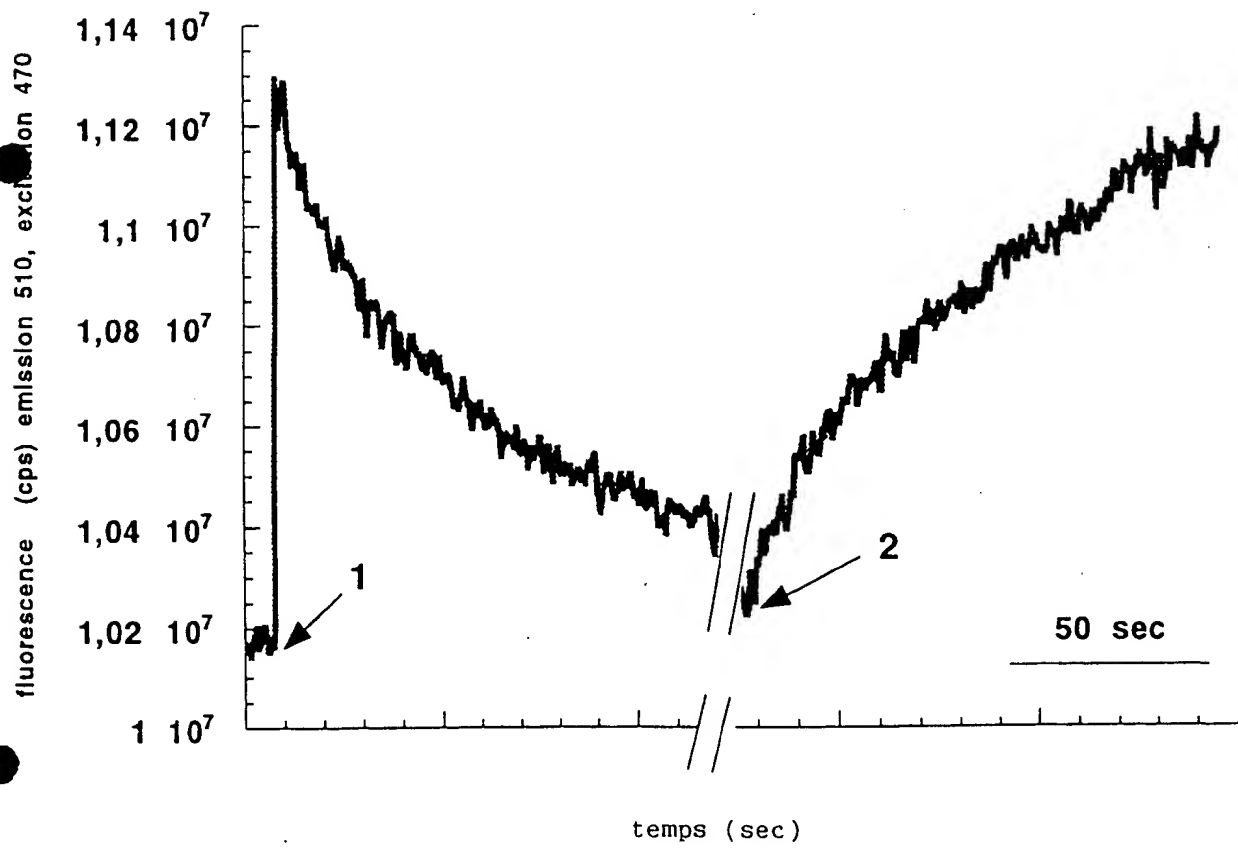


Figure 11b

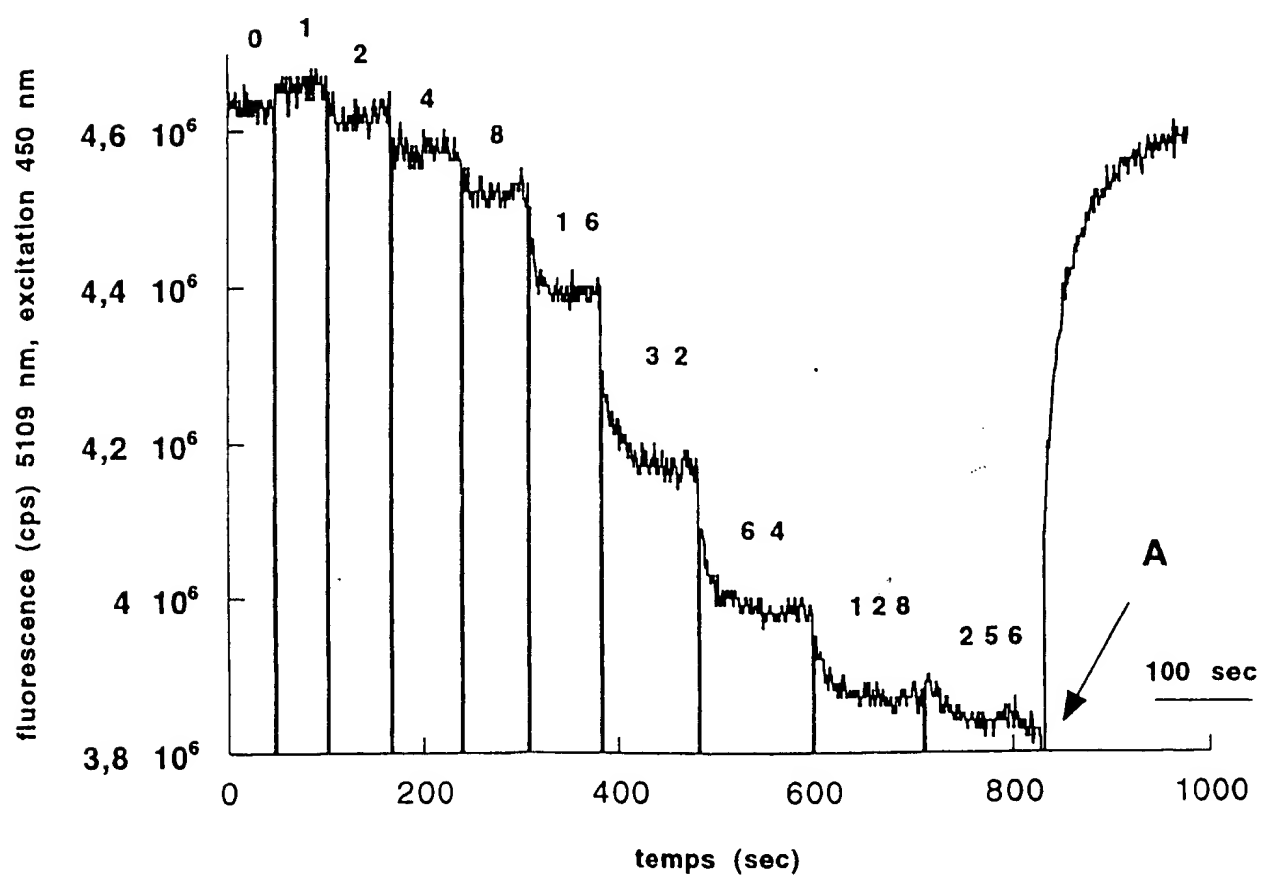


Figure 12

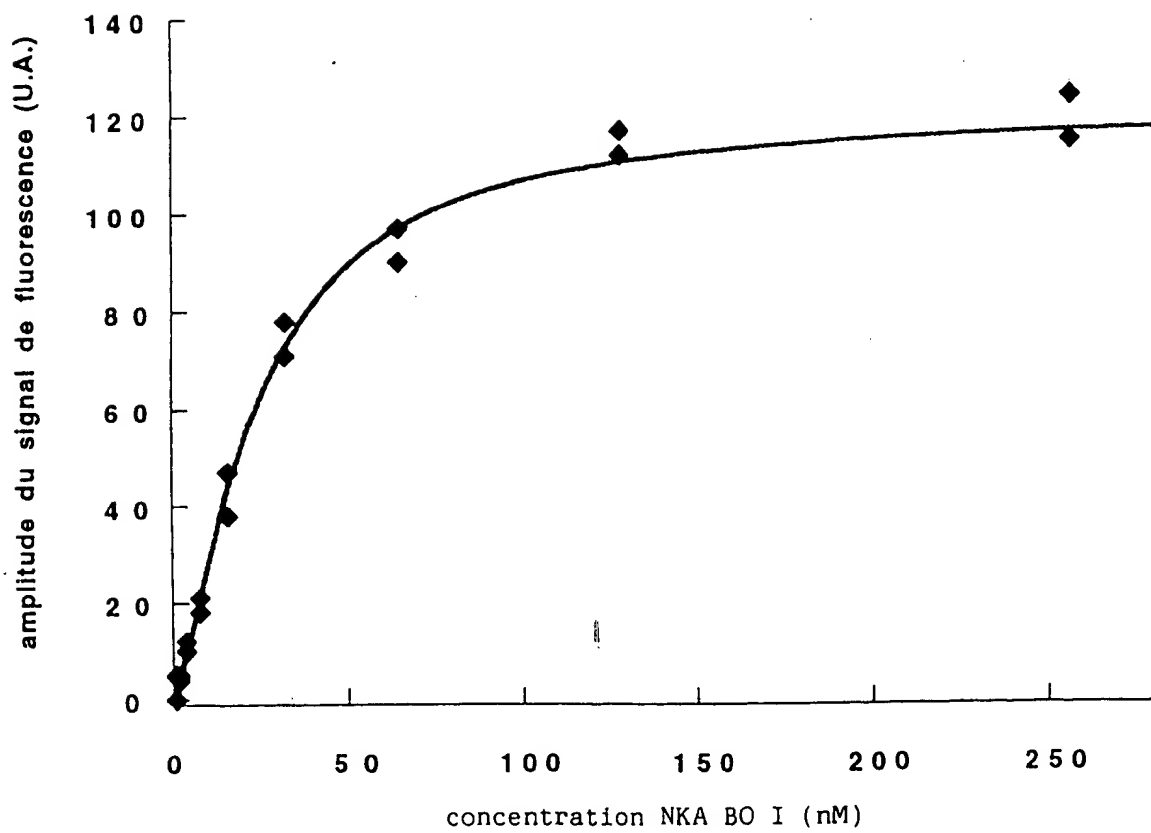


Figure 13

REVENDICATIONS

1. Utilisation d'une protéine fluorescente choisie parmi les protéines fluorescentes issues ou dérivées de protéines autofluorescentes de cnidaires, notamment choisie parmi :

- la protéine fluorescente verte (GFP), ou
- des variants dérivés de la GFP, par addition, délétion ou substitution d'un ou plusieurs acides aminés, sous réserve que ces variants conservent la propriété de fluorescence,

- ou des fragments de la GFP, ou de fragments des susdits variants, sous réserve que ces fragments conservent la propriété de fluorescence,

pour la détection et la quantification d'interactions non covalentes entre une protéine cible marquée par la fusion de son gène ou ADNc, ou partie du gène ou de l'ADNc avec le gène ou ADNc, ou partie du gène ou ADNc de la GFP ou l'un des variants ci-dessus définis ou l'un des fragments ci-dessus définis et l'un de ses ligands marqué par un marqueur constitué :

- soit par une molécule susceptible d'absorber la lumière émise par la protéine fluorescente,

- soit par une substance fluorescente,

cette détection et quantification ayant lieu par transfert d'énergie de fluorescence:

- . entre la GFP ou l'un des variants définis ci-dessus, ou l'un des fragments définis ci-dessus et la susdite substance fluorescente, la substance fluorescente étant telle que soit elle est excitable à la longueur d'onde d'émission de la GFP ou de l'un des susdits variants, ou de l'un des susdits fragments, soit elle émet à la longueur d'excitation de la GFP, ou de l'un des susdits variants, ou de l'un des susdits fragments, ou

- . entre la GFP ou l'un de ses variants définis ci-dessus, ou l'un des fragments définis ci-dessus, et la susdite molécule susceptible d'absorber la lumière émise par la protéine fluorescente.

2. Utilisation d'un ligand marqué par un marqueur constitué :

- soit par une molécule susceptible d'absorber la lumière émise par la protéine fluorescente,

- soit par une substance fluorescente,

pour la détection et la quantification d'interactions non covalentes entre une protéine cible et le susdit ligand, ladite protéine cible étant marquée par la

fusion de son gène ou ADNc, ou partie du gène ou de l'ADNc avec le gène ou ADNc, ou partie du gène ou ADNc d'une protéine fluorescente choisie parmi les protéines fluorescentes issues ou dérivées de protéines autofluorescentes de cnidaires, notamment choisie parmi :

- 5 - la protéine fluorescente verte (GFP), ou
 - des variants dérivés de la GFP, par addition , délétion ou substitution d'un ou plusieurs acides aminés, sous réserve que ces variants conservent la propriété de fluorescence,
 - ou des fragments de la GFP, ou de fragments des susdits variants,
10 sous réserve que ces fragments conservent la propriété de fluorescence, cette détection et quantification ayant lieu par transfert d'énergie de fluorescence:

- . entre la GFP ou l'un des variants définis ci-dessus, ou l'un des fragments définis ci-dessus et la susdite substance fluorescente, la
15 substance fluorescente étant telle que soit elle est excitable à la longueur d'onde d'émission de la GFP ou de l'un des susdits variants, ou de l'un des susdits fragments, soit elle émet à la longueur d'excitation de la GFP, ou de l'un des susdits variants, ou de l'un des susdits fragments, ou
20 . entre la GFP ou l'un de ses variants définis ci-dessus, ou l'un des fragments définis ci-dessus, et la susdite molécule susceptible d'absorber la lumière émise par la protéine fluorescente.

3. Utilisation selon la revendication 1, dans laquelle la protéine
25 fluorescente est choisie parmi :

- la protéine fluorescente verte (GFP),
 - la protéine fluorescente bleue (BFP),
 - la protéine fluorescente jaune (RSGF ou EGFP),
 - GFPUV,
30 ou leurs mutants dans lesquels les codons sont optimisés pour l'expression dans les cellules humaines, bactériennes ou végétales.

4. Utilisation d'une protéine fluorescente (n° 1) selon l'une des revendications 1 ou 3, dans laquelle le ligand est marqué

- 35 * soit par une substance fluorescente, le marquage étant :
 - soit effectué par voie chimique, la substance fluorescente étant alors un composé chimique,

- soit effectué par voie recombinante, la substance fluorescente étant alors un peptide ou une protéine fluorescente (n° 2), et pouvant être notamment choisie parmi les protéines fluorescentes issues ou dérivées de protéines autofluorescentes de cnidaires, notamment choisie parmi :

- 5 - la protéine fluorescente verte (GFP), ou
- des variants dérivés de la GFP, par addition, délétion ou substitution d'un ou plusieurs acides aminés, sous réserve que ces variants conservent la propriété de fluorescence,
- ou des fragments de la GFP, ou de fragments des susdits variants,
- 10 sous réserve que ces fragments conservent la propriété de fluorescence,

* soit par une substance non fluorescente appartenant au groupe des acides violets [Acid Violet 5, CAS 10130-48-0 ; Acid Violet 7, CAS 4321-69-1 ; Acid Violet 17, CAS 4129-84-4], acides rouges [Acid Red 1, CAS 3734-67-6 ; Acid Red 8, CAS 4787-93-3 ; Acid Red 37, CAS 6360-07-2 ; Acid Red 40, CAS 12167-45-2 ; Acid Red 106, CAS 6844-74-2 ; Acid Red 114, CAS 6459-94-5], les alizarines, l'aluminon, l'azocarmine B [CAS 25360-72-9], la fuschine basique [Basic Red 9, CAS 569-61-9], le Bordeaux R [Acid Red 17, CAS 5858-33-3], la Carmine [CAS 1390-65-4].

15

20 5. Utilisation d'une protéine fluorescente selon l'une des revendications 1, 3 ou 4, dans laquelle la protéine cible est marquée par la fusion de son gène ou ADNc, ou partie du gène ou de l'ADNc avec le gène ou ADNc, ou partie du gène ou ADNc de la protéine YP ou EGFP et le ligand est marqué par la protéine BFP, ou la protéine cible est marquée par la protéine BFP et le ligand est marqué par la protéine YP ou EGFP.

25

6. Utilisation selon la revendication 1 d'une protéine fluorescente choisie parmi les protéines fluorescentes issues ou dérivées de protéines autofluorescentes de cnidaires, notamment choisie parmi :

- 30 - la protéine fluorescente verte (GFP), ou
- des variants dérivés de la GFP, par addition, délétion ou substitution d'un ou plusieurs acides aminés, sous réserve que ces variants conservent la propriété de fluorescence,
- ou des fragments de la GFP, ou de fragments des susdits variants,
- 35 sous réserve que ces fragments conservent la propriété de fluorescence,

pour la détection et la quantification d'interactions non covalentes entre une protéine cible marquée par la fusion de son gène ou ADNc, ou partie du gène ou de l'ADNc avec le gène ou ADNc, ou partie du gène ou ADNc de la

GFP ou l'un des variants ci-dessus définis ou l'un des fragments ci-dessus définis et l'un de ses ligands marqué par une substance fluorescente, cette détection et quantification ayant lieu par transfert d'énergie de fluorescence entre la GFP ou l'un des variants définis ci-dessus, ou l'un des fragments définis ci-dessus et la susdite substance fluorescente, la substance fluorescente étant telle que soit elle est excitable à la longueur d'onde d'émission de la GFP ou de l'un des susdits variants, ou de l'un des susdits fragments, soit elle émet à la longueur d'onde d'excitation de la GFP, ou de l'un des susdits variants, ou de l'un des susdits fragments.

7. Utilisation selon l'une des revendications 1 à 6, dans laquelle la protéine fluorescente est EGFP et dans laquelle :

- soit la EGFP est donneur d'énergie de fluorescence et le marqueur absorbant la lumière émise par la EGFP est une substance fluorescente ou non, et le marqueur étant choisi parmi des substances, dont le spectre d'excitation chevauche le spectre d'émission de la EGFP, et notamment dans le cas où le marqueur est une substance fluorescente, il est choisi parmi : le 4,4-difluoro-4-bora-3a,4a-diaza-s-indacene (Bodipy), l'éosine, l'érythrosine, la tétraméthylrhodamine, la sulforhodamine 101 commercialisée par Molecular probe sous la dénomination Texas Red, et leurs dérivés permettant d'une part le greffage et, d'autre part, dont le spectre d'excitation recouvre le spectre d'émission de EGFP,

et dans le cas où le marqueur n'est pas une substance fluorescente, il est choisi parmi le groupe des acides violets [Acid Violet 5, CAS 10130-48-0 ; Acid Violet 7, CAS 4321-69-1 ; Acid Violet 17, CAS 4129-84-4], acides rouges [Acid Red 1, CAS 3734-67-6 ; Acid Red 8, CAS 4787-93-3 ; Acid Red 37, CAS 6360-07-2 ; Acid Red 40, CAS 12167-45-2 ; Acid Red 106, CAS 6844-74-2 ; Acid Red 114, CAS 6459-94-5], les alizarines, l'aluminon, l'azocarmine B [CAS 25360-72-9], la fuschine basique [Basic Red 9, CAS 569-61-9], le Bordeaux R [Acid Red 17, CAS 5858-33-3], la Carmine [CAS 1390-65-4],

- soit la EGFP est accepteur d'énergie de fluorescence et la substance fluorescente est donneur d'énergie de fluorescence et est choisie parmi des substances, dont le spectre d'émission chevauche le spectre d'excitation de la EGFP, et notamment parmi : les coumarines, la fluorescamine, le 6-(N-méthylanilino)naphtalène, (mansyl) et leurs dérivés permettant d'une part le

greffage et, d'autre part, dont le spectre d'émission recouvre le spectre d'excitation de EGFP,

5 - ou soit la protéine fluorescente est BFP et est donneur d'énergie de fluorescence et la substance fluorescente est accepteur d'énergie et est choisi parmi la fluoresceïne et le 7-nitrobenz-2-oxa-1,3-diazole,

10 - ou soit la protéine fluorescente est BFP et est accepteur d'énergie de fluorescence et la substance fluorescente est donneur d'énergie et est choisie parmi le pyrène ou la coumarine ou leurs dérivés permettant d'une part le greffage, et, d'autre part, dont le spectre d'émission chevauche le spectre d'excitation de la BFP.

8. Utilisation selon l'une des revendications 1 à 7, dans laquelle la protéine cible est choisie parmi :

15 - les récepteurs membranaires couplés à la protéine G, notamment dans Supplement Trends in Pharmacological Sciences, 1997 (*Receptor and ion Channel Nomenclature*),

20 - les récepteurs des facteurs de croissance, notamment ceux qui sont structurellement reliés au récepteur de l'insuline (Yarden, Y. and Ullrich, A. 1988, Biochemistry 27:3113-3119) ou au récepteur de l'interféron γ (Brisco, J. *et al.* 1996, Phyllos. Trans. R. Soc. Lond. B. Biol. Sci. 351:167-171 ; Ihle, J.N. 1995, Nature 377:591-594),

- les récepteurs canaux, notamment dans Supplement Trends in Pharmacological Sciences, 1997 (*Receptor and ion Channel Nomenclature*),

25 - les récepteurs nucléaires intracellulaires, notamment ceux qui sont structurellement reliés au récepteur des stéroïdes (Mangelsdorf *et al.* 1995, Cell, 83:835-839 ; Wurtz, J.L. *et al.* 1996, Nature Struct. Biol. 3:206).

30 9. Utilisation selon l'une des revendications 1 à 8, dans laquelle la protéine cible est choisie parmi les récepteurs membranaires couplés à la protéine G.

10. Procédé de détection et de quantification d'interactions non covalentes entre une protéine cible, notamment un récepteur, et l'un de ses ligands, caractérisé en ce que :

35 - on prépare des cellules soit des fragments de cellules contenant une séquence d'ADN comprenant le gène codant pour une protéine fluorescente fusionnée avec le gène de la protéine cible, la fusion entre le gène de la protéine fluorescente et le gène de la protéine cible étant telle que les propriétés

de la protéine cible, notamment du récepteur, ne sont pas modifiées par la présence de la protéine fluorescente, à savoir :

- * l'interaction entre la protéine cible, notamment le récepteur, et le ligand n'est pas modifiée,
- * la fonction de transduction de la réponse n'est pas modifiée, la protéine fluorescente étant choisie parmi les protéines fluorescentes issues ou dérivées de protéines autofluorescentes de cnidaires, notamment choisie parmi :
 - la protéine fluorescente verte (GFP), ou
 - des variants dérivés de la GFP, par addition, délétion ou substitution d'un ou plusieurs acides aminés, sous réserve que ces variants conservent la propriété de fluorescence,
 - ou des fragments de la GFP, ou de fragments des susdits variants, sous réserve que ces fragments conservent la propriété de fluorescence,
 - on met en présence les susdites cellules ou les susdits fragments de cellules avec un ligand de la susdite protéine cible, notamment du susdit récepteur, marqué par un marqueur constitué :
 - soit par une molécule susceptible d'absorber la lumière émise par la protéine fluorescente,
 - soit par une substance fluorescente,
 - et soit la protéine fluorescente étant donneur d'énergie de fluorescence et le marqueur étant accepteur d'énergie de fluorescence, ou soit la protéine fluorescente étant accepteur d'énergie de fluorescence et le marqueur étant une substance fluorescente donneur d'énergie de fluorescence, et
 - on irradie à une longueur d'onde permettant soit d'exciter la protéine fluorescente, soit d'exciter la substance fluorescente,
 - les susdites étapes de mise en présence et d'irradiation pouvant être effectuées soit simultanément, soit l'une après l'autre, ou
 - on met en présence les susdites cellules ou les susdits fragments de cellules avec un ligand de la susdite protéine, notamment du susdit récepteur, marqué par un marqueur, les cellules ou le ligand ayant été irradiés préalablement à leur mise en présence,
 - on détecte soit une diminution d'amplitude de l'émission du donneur et/ou un signal d'émission caractéristique de l'émission de l'accepteur.

11. Procédé de détection et de quantification d'interactions non covalentes entre une protéine cible, notamment un récepteur, et l'un de ses ligands, caractérisé en ce que :

- on prépare une protéine fluorescente fusionnée avec une protéine cible dont on veut déterminer l'interaction protéine-ligand, la fusion entre la protéine fluorescente et la susdite protéine cible étant telle que les propriétés de la protéine, notamment du récepteur, ne sont pas modifiées par la présence de la protéine fluorescente, à savoir :

* l'interaction entre la protéine cible, notamment le récepteur, et le ligand n'est pas modifiée,

* la fonction de transduction de la réponse n'est pas modifiée, la protéine fluorescente étant choisie parmi les protéines fluorescentes issues ou dérivées de protéines autofluorescentes de cnidaires, notamment choisie parmi :

- la protéine fluorescente verte (GFP), ou

- des variants dérivés de la GFP, par addition, délétion ou substitution d'un ou plusieurs acides aminés, sous réserve que ces variants conservent la propriété de fluorescence,

- ou des fragments de la GFP, ou de fragments des susdits variants, sous réserve que ces fragments conservent la propriété de fluorescence,

- on met en présence la susdite protéine fluorescente fusionnée avec la protéine cible avec un ligand de la susdite protéine, notamment du susdit récepteur, ce ligand étant marqué par un marqueur constitué :

- soit par une molécule susceptible d'absorber la lumière émise par la protéine fluorescente,

- soit par une substance fluorescente,

et soit la protéine fluorescente étant donneur d'énergie de fluorescence et le marqueur étant accepteur d'énergie de fluorescence, ou soit la protéine fluorescente étant accepteur d'énergie de fluorescence et le marqueur est une substance fluorescente donneur d'énergie de fluorescence, et

- on irradie à une longueur d'onde permettant soit d'exciter la protéine fluorescente, soit d'exciter la substance fluorescente,

- les susdites étapes de mise en présence et d'irradiation pouvant être effectuées soit simultanément, soit l'une après l'autre, ou

- on met en présence la susdite protéine fluorescente fusionnée avec la protéine cible avec un ligand de la susdite protéine, notamment du susdit récepteur, ce ligand étant marqué par un marqueur constitué :

- soit par une molécule susceptible d'absorber la lumière émise par la protéine fluorescente,

- soit par une substance fluorescente,

la protéine fluorescente fusionnée avec la protéine cible ou le ligand ayant été irradiés préalablement à leur mise en présence

- on détecte soit une diminution d'amplitude de l'émission du donneur et/ou un signal d'émission caractéristique d'émission de l'accepteur.

5 12. Procédé selon la revendication 11, dans lequel la protéine fluorescente est EGFP et dans lequel :

- soit la EGFP est donneur d'énergie de fluorescence et le marqueur est accepteur d'énergie de fluorescence et est choisie parmi des substances, dont le spectre d'excitation chevauche le spectre d'émission de la EGFP, et notamment dans le cas où le marqueur est une substance fluorescente, il est
10 choisi parmi : le 4,4-difluoro-4-bora-3a,4a-diaza-s-indacene (Bodipy), l'éosine, l'érythrosine, la tétraméthylrhodamine, la sulforhodamine 101 commercialisée par Molecular probe sous la dénomination Texas Red, et leurs dérivés permettent d'une part le greffage et, d'autre part, dont le spectre d'excitation recouvre le spectre d'émission de EGFP,

15 et dans le cas où le marqueur n'est pas une substance fluorescente, il est choisi parmi le groupe des acides violets [Acid Violet 5, CAS 10130-48-0 ; Acid Violet 7, CAS 4321-69-1 ; Acid Violet 17, CAS 4129-84-4], acides rouges [Acid Red 1, CAS 3734-67-6 ; Acid Red 8, CAS 4787-93-3 ; Acid Red 37, CAS 6360-07-2 ; Acid Red 40, CAS 12167-45-2 ; Acid Red 106, CAS 6844-74-2 ; Acid Red 114, CAS 6459-94-5], les alizarines, l'aluminon, l'azocarmine B [CAS 25360-72-9], la fuschine basique [Basic Red 9, CAS 569-61-9], le
20 Bordeaux R [Acid Red 17, CAS 5858-33-3], la Carmine [CAS 1390-65-4],

25 - soit la EGFP est accepteur d'énergie de fluorescence et la substance fluorescente est donneur d'énergie de fluorescence et est choisie parmi des substances, dont le spectre d'émission chevauche le spectre d'excitation de la EGFP, et notamment parmi : les coumarines, la fluorescamine, le 6-(N-méthylanilino)naphtalène, (mansyl) et leurs dérivés permettent d'une part le
30 greffage et, d'autre part, dont le spectre d'émission recouvre le spectre d'excitation de EGFP.

13. Procédé selon l'une des revendications 10 à 12, dans lequel la protéine dont on veut déterminer l'interaction protéine-ligand est choisie parmi:

35 - les récepteurs membranaires couplés à la protéine G, notamment dans Supplement Trends in Pharmacological Sciences, 1997 (*Receptor and ion Channel Nomenclature*),

- les récepteurs des facteurs de croissance, notamment ceux qui sont structurellement reliés au récepteur de l'insuline (Yarden, Y. and Ullrich, A. 1988, *Biochemistry* 27:3113-3119) ou au récepteur de l'interféron γ (Brisco, J. *et al.* 1996, *Phylos. Trans. R. Soc. Lond. B. Biol. Sci.* 351:167-171 ; Ihle, J.N. 1995, *Nature* 377:591-594),
- les récepteurs canaux, notamment dans *Supplement Trends in Pharmacological Sciences*, 1997 (*Receptor and ion Channel Nomenclature*),
- les récepteurs nucléaires intracellulaires, notamment ceux qui sont structurellement reliés au récepteur des stéroïdes (Mangelsdorf *et al.* 1995, *Cell*, 83:835-839 ; Wurtz, J.L. *et al.* 1996, *Nature Struct. Biol.* 3:206).

14. Procédé selon l'une des revendications 10 à 13, dans lequel la protéine fluorescente est la EGFP et la substance marquée est le Bodipy et dans lequel on détecte soit la diminution d'amplitude d'émission de la EGFP, soit le signal d'émission du Bodipy résultant du transfert d'énergie, la longueur d'onde d'irradiation correspondant à la longueur d'onde d'excitation de la EGFP.

15. Procédé selon l'une des revendications 10 à 14, dans lequel la protéine fluorescente est la EGFP et la substance marquée est une coumarine et dans lequel on détecte soit la diminution d'amplitude de la coumarine, soit le signal d'émission de la EGFP résultant du transfert d'énergie, la longueur d'onde d'irradiation correspondant à la longueur d'onde d'excitation de la coumarine.

16. Procédé selon l'une des revendications 10 à 15, dans lequel la protéine fluorescente est fusionnée du côté N-terminal et la protéine cible, notamment le récepteur, est fusionné du côté C-terminal.

17. Procédé selon l'une des revendications 10 à 16, dans lequel la protéine fluorescente est fusionnée du côté C-terminal et la protéine cible, notamment le récepteur, est fusionné du côté N-terminal.

18. Procédé selon l'une des revendications 10 à 17, dans lequel la protéine fluorescente est insérée dans la protéine cible à un endroit ne correspondant pas à un site de liaison protéine cible-ligand, notamment dans le cas des récepteurs couplés à la protéine G, cette insertion ayant lieu dans la première ou la troisième boucle intracellulaire du récepteur, sous réserve que

l'insertion ne détruit ni les propriétés du récepteur, ni la fluorescence de la protéine fluorescente.

19. Procédé selon l'une des revendications 10 à 18, dans lequel les
5 cellules sont des cellules de mammifères, notamment les cellules HEK 293
adhérentes ou en suspension, cellules CHO, cellules COS, lignées
lymphocytaires, fibroblastes, etc., ou des cellules de levure, notamment *pichia*
telle que *pichia pastoris*, *saccharomyces* telle que *saccharomyces cerevisia*,
saccharomyces kluyveri, *Hansenula* telle que *hansenula polymorpha*, ou des
10 cellules d'insectes infectées par un virus tel que *baculovirus*, notamment cellules
TNI ou sf9, ou des champignons, notamment les souches de *Aspergillus* (*A.*
oryzae, *A. nidulans*, *A. niger*), *Neurospora*, *Fusarium*, *Trichoderma*.

20. Procédé selon l'une quelconque des revendications 10 à 19, dans
15 lequel un signal est détectable, dans un appareil de fluorimétrie conventionnel
ou dans un appareil de mélange rapide équipé d'un système de détection de
fluorescence, après mélange du donneur et de l'accepteur et peut être aboli par
l'addition d'une substance non fluorescente de même spécificité
pharmacologique, et notamment dans lequel le rapport signal/bruit est supérieur
20 à environ 2.

21. Cellules ou fragment de cellules contenant une séquence d'ADN
comprenant le gène codant pour une protéine fluorescente fusionnée avec le
gène d'une protéine cible, la fusion entre le gène de la protéine fluorescente et
25 le gène de la susdite protéine cible étant telle que

- * les propriétés de la protéine cible ne sont pas modifiées par la
présence de la protéine fluorescente, à savoir
- * l'interaction entre la protéine cible et le ligand n'est pas modifiée,
- * la fonction de transduction de la réponse n'est pas modifiée,

30 sous réserve que :

- * lorsque la protéine cible est le récepteur des glucocorticoïdes de
rat fusionné en N-terminal avec successivement une séquence de
purification comportant 6 histidines, un épitope hémagglutinine et
une protéine fluorescente et est exprimée dans la lignée cellulaire
35 1471.1, la protéine fluorescente est différente de la GFP (768
paires de bases du plasmide TU65 avec la mutation S65T),
- * lorsque la protéine cible est le récepteur humain des
glucocorticoïdes tronqué de ses 131 premiers amino acides,

fusionné en C-terminal d'une protéine fluorescente dans les sites Sal I et BamH I et est exprimée dans les cellules Cos-1, ladite protéine fluorescente est différente de la GFP telle que décrite dans l'article de Inouye S. et Tsuji, F. I., 1994, Febs Letters, Vol. 341, p.277-280,

- * lorsque la protéine cible est la sous-unité NMDA R1 de rat exprimé dans les cellules HEK 293 fusionnée en C-terminal avec une protéine fluorescente, la protéine fluorescente est différente de celle constituée par les acides aminés 2-238 de la GFP sauvage,
- * lorsque la protéine cible est un récepteur ou un fragment de récepteur de messagers secondaires intracellulaires, la protéine fluorescente est différente de la GFP et de ses dérivés.

22. Trousse ou nécessaire pour la détection et la quantification d'interactions non covalentes entre une protéine cible marquée par la fusion de son gène ou ADNc, ou partie du gène ou de l'ADNc avec le gène ou ADNc, ou partie du gène ou ADNc d'une protéine fluorescente et l'un de ses ligands marqué par un marqueur constitué :

- soit par une molécule susceptible d'absorber la lumière émise par la protéine fluorescente,
- soit par une substance fluorescente,

laquelle protéine fluorescente est choisie parmi les protéines fluorescentes issues ou dérivées de protéines autofluorescentes de cnidaires, notamment choisie parmi :

- la protéine fluorescente verte (GFP), ou
- des variants dérivés de la GFP, par addition , délétion ou substitution d'un ou plusieurs acides aminés, sous réserve que ces variants conservent la propriété de fluorescence,

- ou des fragments de la GFP, ou de fragments des susdits variants, sous réserve que ces fragments conservent la propriété de fluorescence et son ligand marqué par une substance fluorescente, ladite trousse comprenant :

- la protéine cible fusionnée avec une protéine fluorescente ou une lignée cellulaire stable susceptible d'exprimer la protéine fusionnée avec une protéine fluorescente ou un plasmide contenant la séquence nucléique codant pour ladite protéine cible fusionnée avec une protéine fluorescente telle que définie ci-dessus,

- le ligand marqué par le susdit marqueur,

- les tampons et milieux nécessaires au transfert d'énergie entre la susdite protéine et le susdit ligand.

23. Trousse ou nécessaire pour la détection et la quantification d'interactions non covalentes entre une protéine cible marquée par la fusion de son gène ou ADNc, ou partie du gène ou de l'ADNc avec le gène ou ADNc, ou partie du gène ou ADNc d'une protéine fluorescente (n° 1) et l'un de ses ligand marqué par une substance fluorescente correspondant à une protéine fluorescente (n° 2), la protéine fluorescente (n° 1) étant choisie parmi la protéine fluorescente YP ou EGFP et le ligand étant marqué par la protéine fluorescente (n° 2) BFP ou la protéine fluorescente (n° 1) étant BFP et le ligand étant marqué par la protéine fluorescente (n° 2) YP ou EGFP, ladite trousse comprenant :

- soit un plasmide contenant un acide nucléique codant pour la protéine cible fusionnée avec une protéine fluorescente (n° 1), et

* un plasmide contenant un acide nucléique codant pour le ligand fusionné avec une protéine fluorescente (n° 2), ou

* un ligand fusionné avec une protéine fluorescente (n° 2), obtenu par voie recombinante et purifié,

- soit une lignée cellulaire stable susceptible d'exprimer la protéine cible fusionnée avec une protéine fluorescente (n° 1), et

* une lignée cellulaire stable susceptible d'exprimer le ligand fusionné avec une protéine fluorescente (n° 2), ou

* un ligand fusionné avec une protéine fluorescente (n° 2), obtenu par voie recombinante et purifié,

- les tampons et milieux nécessaires au transfert d'énergie entre la susdite protéine et le susdit ligand.